Bulletin de la Société entomologique de France, **121** (2), 2016 : 179-206.

Lepidoptera del Pantepui. Parte III. Nuevos Nymphalidae Cyrestinae y Satyrinae

por Mauro Costa[1], Ángel L. Viloria[2], Stéphane Attal[3], Andrew F. E. Neild[4], Steven A. Fratello[5] & Shinichi Nakahara[6]

[1] Res. Las Cumbres, avenida Las Acacias, La Florida, Caracas 1020-A, Venezuela <mauro13x50@gmail.com>
[2] Centro de Ecología, Instituto Venezolano de Investigaciones Científicas (IVIC), Apartado Postal 20632, Caracas 1020-A, Venezuela <aviloria@ivic.gob.ve>
[3] 5-15 rue Olivier-Noyer, F – 75014 Paris <stephane.attal@wanadoo.fr>
[4] Scientific Associate, The Natural History Museum, Cromwell Road, London SW7 5BD, Royaume-Uni <andrew.neild@blueyonder.uk>
[5] 11 First St, W. Islip, NY 11795, États-Unis <sfratell@suffolk.lib.ny.us>
[6] McGuire Center for Lepidoptera and Biodiversity, Florida Museum of Natural History, University of Florida, Gainesville, FL 32611, États-Unis <snakahara@ufl.edu>

http://zoobank.org/D83C9DC3-4DD4-423F-A6C4-B2283E685958

Resumen. – Se describen dos nuevos géneros y cuatro nuevas especies de Nymphalidae de diversas localidades del Pantepui (Venezuela, Guyana): *Marpesia pantepuiana* Costa, Attal & Viloria, n. sp. (Cyrestinae), *Huberonympha* Viloria & Costa, n. gen., *Huberonympha neildi* Viloria, Costa, Fratello & Nakahara, n. sp., *Stevenaria* Viloria, Costa, Neild & Nakahara, n. gen., *Stevenaria yutajensis* Viloria & Costa, n. sp. y *S. nakaharai* Viloria, Costa, Fratello & Neild, n. sp. (Satyrinae). Por cada taxón se proporciona información sobre distribución, endemismo, hábitat y etología. Se propone una nueva combinación, *Stevenaria divergens* (Butler, 1867), n. comb., y se redefine el género *Magneuptychia* Forster, 1964 (Satyrinae), que ahora incluye sólo tres especies: *M. libye* (Linnaeus, 1767), *M. libyoidea* (Butler, 1866) y *M. lethra* (Möschler, 1883). Se designa un neotipo para *Papilio libye* Linnaeus, 1767, y un lectotipo para *Euptychia libyoidea* Butler, 1866; se reconoce *Euptychia newtoni* Hall, 1939 como sinónomo subjetivo posterior de *Euptychia lethra* Möschler, 1883.

Abstract. – **Lepidoptera from the Pantepui. Part III. New Nymphalidae Cyrestinae and Satyrinae**. Two new genera and four new species of nymphalid butterflies are described from diverse localities of the Pantepui (Venezuela, Guyana): *Marpesia pantepuiana* Costa, Attal & Viloria, n. sp. (Cyrestinae), *Huberonympha* Viloria & Costa, n. gen., *Huberonympha neildi* Viloria, Costa, Fratello & Nakahara, n. sp., *Stevenaria* Viloria, Costa, Neild & Nakahara, n. gen., *Stevenaria yutajensis* Viloria & Costa, n. sp. and *S. nakaharai* Viloria, Costa, Fratello & Neild, n. sp. (Satyrinae). For each taxon, information is provided regarding distribution, endemism, habitat and ethology. A new combination is proposed, *Stevenaria divergens* (Butler, 1867), n. comb., and the genus *Magneuptychia* Forster, 1964, is redefined (Satyrinae) to include now only three species: *M. libye* (Linnaeus, 1767), *M. libyoidea* (Butler, 1866) and *M. lethra* (Möschler, 1883). A neotype for *Papilio libye* Linnaeus, 1767, and a lectotype for *Euptychia libyoidea* Butler, 1866, are designated. A new synonymy is proposed: *Euptychia newtoni* Hall, 1939, n. syn. for *Euptychia lethra* Möschler, 1883.

Résumé. – **Lepidoptera du Pantepui. Partie III. Nouveaux Nymphalidae Cyrestinae et Satyrinae**. Deux genres nouveaux et quatre espèces nouvelles de Nymphalidae sont décrits de diverses localités de la région Pantepui (Venezuela, Guyana) : *Marpesia pantepuiana* Costa, Attal & Viloria, n. sp. (Cyrestinae), *Huberonympha* Viloria & Costa, n. gen., *Huberonympha neildi* Viloria, Costa, Fratello & Nakahara, n. sp., *Stevenaria* Viloria, Costa, Neild & Nakahara, n. gen., *Stevenaria yutajensis* Viloria & Costa, n. sp. et *S. nakaharai* Viloria, Costa, Fratello & Neild, n. sp. (Satyrinae). Pour ces taxa sont apportées des informations sur leur répartition, endémisme, habitat et éthologie. Une nouvelle combinaison est proposée, *Stevenaria divergens* (Butler, 1867), n. comb., et le genre *Magneuptychia* Forster, 1964 (Satyrinae) est redéfini, n'incluant plus que trois espèces : *M. libye* (Linnaeus, 1767), *M. libyoidea* (Butler, 1866) et *M. lethra* (Möschler, 1883). Un néotype est designé pour *Papilio libye* Linnaeus, 1767, et un lectotype pour *Euptychia libyoidea* Butler, 1866. Une nouvelle synonymie est proposée : *Euptychia newtoni* Hall, 1939, n. syn. pour *Euptychia lethra* Möschler, 1883.

Keywords. – Neotropical region, new genus, new species, taxonomy, morphology, wing venation, Venezuela, Guyana.

En los últimos ocho años se han llevado a cabo 16 expediciones a varias localidades del Pantepui venezolano (Costa *et al*., 2014a, b): Auyán Tepui, Sierra de Lema, Ptarí y Sororopán Tepui, Roraima, Akopán y Uei Tepui, todas pertenecientes a la porción oriental de esta provincia biogeográfica. Aunque las investigaciones realizadas sólo abarcan una pequeña parte del Pantepui, la cantidad de nuevos taxones descubiertos ha sido superior a las expectativas y ésto representa un incentivo para continuar con el estudio en otras zonas. En este tercer artículo se describen nuevos géneros y especies.

Índice de colecciones. – **AFN**, Andrew F. E. Neild, Londres; **AHBR**, Augusto Henrique Batista Rosa, São Paulo; **BMNH**, The Natural History Museum, Londres; **CFR**, colección Familia Romero, Maracay, Venezuela; **DZUP**, Departamento de Zoología, Universidade Federal du Paraná, Curitiba, Brasil; **ER**, Enrique Lorenzoni, San José, Costa Rica; **FLMNH**, Florida Museum of Natural History, University of Florida, Gainesville, EEUU; **FPRCJ**, Francisco Piñas Rubio, Compañía de Jesús, Quito, Ecuador; **IVIC**, Instituto Venezolano de Investigaciones Científicas (Centro de Ecología), Altos de Pipe, Edo Miranda; **MALUZ**, Museo de Artrópodos, Facultad de Agronomía, Universidad del Zulia, Maracaibo, Venezuela; **MBLUZ**, Museo de Biología de La Universidad del Zulia (Facultad Experimental de Ciencias), Maracaibo; **MC**, Mauro Costa, Caracas; **MIZA**, Museo del Instituto de Zoología Agrícola, Facultad de Agronomía, Universidad Central de Venezuela, Maracay; **MNHN**, Muséum national d'Histoire naturelle, Paris; **MNHN-JD**, *idem*, collection Jacques Dubois, Paris; **MNCR**, Museo Nacional de Costa Rica, San José; **MZFC**, Museo de Zoología "Alfonso Herrera", Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México, UNAM, México D. F.; **SA**, Stéphane Attal, Paris; **USNM**, United States National Museum, Smithsonian Institution, Washington, DC; **ZUEC**, Museu de Zoologia, Universidade Estadual de Campinas, Unicamp, Campinas, São Paulo.

Subfamilia **Cyrestinae** Guenée, 1865

Género ***Marpesia*** Hübner, 1818

Marpesia pantepuiana Costa, Attal & Viloria, **n. sp.**

http://zoobank.org/A36159F6-D315-4D7B-8BBD-BB8D5520F38A

Holotipo: ♂, Venezuela, Bolívar, talud Ptarí Tepui, Salto Iworé, 1400 m, 5°43'34"N - 61°48'36"W, 20.IV.2014, *M. Costa* [genit. prep. ALV542-14] (MIZA).

Alotipo: ♀, Venezuela, Bolívar, Sierra de Lema, La Escalera, 1450 m, 5°55'50"N - 61°26'12"W, 19.XII.2007, *M. Costa* (MIZA).

Paratipos: 1 ♂, Venezuela, Amazonas, Cerro Yutajé, 1750 m, 5°45'N - 66°8'W, 12-17.II.1996, *J. Clavijo, Exp. Terramar* [genit. prep. ALV541-14] (MIZA); 1 ♂, Venezuela, Bolívar, Sierra de Lema, La Escalera, 1400 m, 5°54'07"N - 61°26'10"W, 4.XI.2006, *M. Costa* (IVIC); 1 ♂, Venezuela, Bolívar, talud Ptarí Tepui, entre Punto Phelps y Base, 1900 m, 15.XII.2015, *M. Costa* (MNHN).

Diagnosis. – En apariencia similar a *Marpesia zerynthia* Hübner, 1823, pero con el lóbulo apical de las alas anteriores menos pronunciado; en la cara ventral la porción distal marrón mucho más angosta, particularmente en las alas posteriores (fig. 1-8); alas anteriores con la línea que separa la porción discobasal blanca de la porción distal marrón casi recta, llegando a la costa formando con aquella un ángulo de 45° (en *M. zerynthia* esta línea es curva y divergente, empalmándose gradualmente con la costa). Otras diferencias menores en el patrón de coloración se tratan en la descripción más abajo. Aparato genital masculino con diferencias consistentes sobre todo en la forma y estructura de las valvas (fig. 9). Mitad basal de la valva más tubular, que confiere un aspecto más angosto a esta porción cuando se examina lateralmente; constricción notable a mitad de la valva, dividiendo drásticamente la mitad basal de aspecto tubular y la mitad distal (cucullus + valvula) fusiforme y más ensanchada (en vista lateral). Cara interna con las costae de las valvas consistentemente distintas: se aprecia un doblez en forma de aleta redondeada que apenas alcanza la línea media longitudinal de la valva (en *M. zerynthia* este doblez se prolonga, notablemente más quitinizado, en forma de garfio, casi hasta alcanzar el sacculus).



Fig. 1-8. – *Marpesia spp.*, hábitus, cara dorsal y ventral. – 1-4, *M. pantepuiana* n. sp.: 1-2, ♂ holotipo; 3-4, ♀ alotipo. – 5-8, *M. zerynthia dentigera* (Fruhstorfer): 5-6, ♂, Venezuela, Barinas, S. Isidro, 1500 m; 7-8, ♀, Venezuela, Mt Ávila, Los Venados, 1500 m.

Descripción macho. – Fig. 1-2, 9-12. Longitud del ala anterior 32-33 mm, media 32,7 mm (n = 4). Longitud de las antenas casi de la mitad de la costa, pardas, extremo distal de cada segmento con algunas escamas blancas, maza formada gradualmente, dorsalmente más oscura. Palpos duplican la longitud de la cabeza, moderadamente setosos, dorsalmente marrones, ventralmente blancos; ojos desnudos, marrón. Alas anteriores subtriangulares, lóbulo apical menos pronunciado que en *M. zerynthia*. Ala posterior con una cola principal larga en vena M3 y una cola secundaria pequeña del lado extremo-basal de la vena Cu2, ambas ligeramente más cortas que las de *M. zerynthia*.

Cara dorsal. Color de fondo marrón oscuro, alas anteriores con una fina banda submarginal más clara que separa una banda marginal oscura y uniforme de *ca*. 2,5 mm de ancho (en *M. zerynthia* la banda clara es mucho más ancha y llega hasta el borde de las alas tomando a veces una coloración ligeramente violeta); alas posteriores siguiendo la misma tendencia: borde externo un poco más claro con una estrecha banda submarginal que se redobla por una segunda interna, postdiscal, más oscura en proximidad de la cola principal; en el tornus, la cola secundaria con una reducida zona interna aislada de color ladrillo, mientras que la cola principal es uniformemente muy oscura (en *M. zerynthia* ambas colas bordeadas por líneas claras continuas desde el ápice hasta el tornus).

Cara ventral. Región discobasal blanca, extendida a dos tercios basales en ala posterior (en *M. zerynthia* el color blanco extendiéndose sólo hasta la mitad del ala posterior), con finas líneas ligeramente onduladas, marrón claro, casi paralelas, tres en el ala anterior y dos en el ala posterior (estas últimas no alcanzan la región anal); banda postdiscal color ladrillo con borde interno recto, regular y borde externo endentado con cúspides distales sobre las venas, delimitado por una línea negra gruesa (ambos rasgos más marcados que en *M. zerynthia*). Esta banda de color ladrillo ocupa también la celda A2 del ala anterior, que tiene perfectamente marcado el medio diente que le corresponde (el cual desaparece en *M. zerynthia*). Tercio distal de las alas marrón, a veces con reflejos lila o morado; ápice anterior cenizo; ocelo submarginal oblongo, negro, sin pupila, en celda Cu2 y otro similar, algo deformado, en la base de la cola secundaria (celda A2); finas líneas submarginales, paralelas al margen, una interna blanquecina difusa y otra externa color ladrillo más discreta; margen externo finamente ribeteado de marrón oscuro, excepto en el ápice anterior (cenizo) y en los dos tercios distales de la cola principal (negra, con blanco puro en la punta). Aparato genital, ver fig. 10-12.

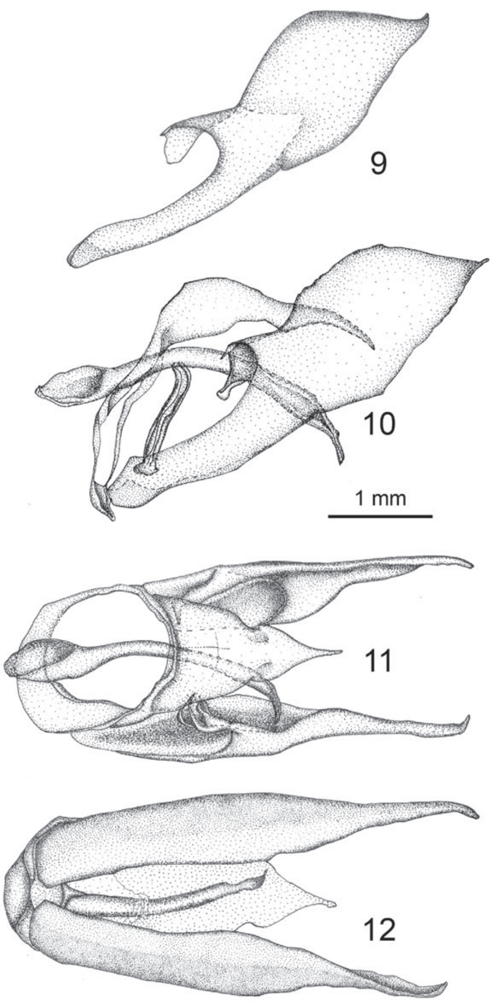


Fig. 9-12. – *Marpesia pantepuiana* n. sp., ♂, aparato genital. – 9, Valva izquierda, cara externa, genit. prep. ALV542-14. – 10-12, Genit. prep. ALV 541-14: 10, vista lateral; 11, vista dorsoventral; 12, vista ventrodorsal (sólo contorno, sin las numerosas setas que cubren exteriormente las valvas).

Descripción hembra. – Fig. 3-4. Longitud del ala anterior: 32 mm (n = 1). Se conoce un solo individuo, muy deteriorado; a pesar de esto se aprecian caracteres específicos, como

el lóbulo apical anterior menos pronunciado que en *M. zerynthia* y el borde interno recto de la banda postdiscal del ala anterior ventral. Dorsalmente, una coloración marrón más clara que en el macho, con evidencias de varias líneas oscuras intercaladas con otras más claras (patrón típico de la mayoría de las hembras del género); destaca la gruesa banda marrón (*ca* 2,5 mm de ancho) presente también en el macho, que bordea el contorno del ala anterior. Ventralmente mantiene los caracteres ya descritos para el macho.

Derivatio nominis. – *Pantepuiana* enfatiza la pertenencia de la especie a la provincia biogeográfica del Pantepui (*sensu* Costa *et al*., 2014b).

Discusión. – La notable semejanza de *Marpesia pantepuiana* n. sp. con *M. zerynthia* nos ha inducido a examinar un elevado número de ejemplares de esta última especie.

M. zerynthia habita las selvas nubladas neotropicales, en general entre 800 y 1800 m de altitud. Se conocen dos subespecies:

– *M. zerynthia zerynthia*. Aun cuando Hübner (1823) no menciona la localidad típo, hay fundados motivos para aseverar que proviene del sureste de Brasil (G. Lamas, com. pers.). *Nymphalis coresia* Godart, 1824, descrita de Brasil, es un sinónimo subjetivo de *M. zerynthia* al igual que *Papilio sylla* Perty, 1833, descrito también de Brasil (Bahia) con ilustraciones de ambas caras, dorsal y ventral.

– *M. zerynthia dentigera* (Fruhstorfer, 1907). Descrita de Colombia, Perú y Texas (EUA), tiene una amplia distribución desde Bolivia hasta México y en ambas vertientes andinas; según Ehrlich & Ehrlich (1961: 169) ocasionalmente llega hasta el sur de Texas y, en Venezuela, hasta la Serranía de Turimiquire al extremo noreste del país. Barcant (1970) reporta un registro de “*M. coresia*” (*M. zerynthia*) para Trinidad: se trata del único ejemplar recolectado en la isla y este autor lo define como un “*curious stray with no claim to being indigenous*”.

M. zerynthia zerynthia y *M. z. dentigera* son tan similares entre ellas que algunos autores, como Neild (1996: 93), tratan la especie como monotípica. Sin embargo, existen diferencias estables y consideramos que esto, combinado con su alopatría, justifica sus estatus subespecíficos. Las diferencias son:

– la intensidad de la banda submarginal clara en la cara dorsal de ambas alas, que en general es más acentuada en *M. z. dentigera* y va incrementándose en el norte de la distribución;

– los dientes en la faja mediana de la cara ventral de ambas alas son algo más prominentes en *M. z. dentigera*.

Para esta comparación hemos examinado 15 ejemplares (14 ♂ y 1 ♀) de *M. z. zerynthia* de Brasil (Bahia, São Paulo) y 166 de *M. z. dentigera* (28 ♂ de Bolivia, 7 ♂ y 1 ♀ de Perú, 3 ♂ de Ecuador occidental, 11 ♂ y 1 ♀ de Ecuador oriental, 11 ♂ y 1 ♀ de Colombia, 57 ♂ y 11 ♀ de Venezuela, 8 ♂ y 2 ♀ de Costa Rica, 3 ♂ de Guatemala, 1 ♂ de Honduras, 1 ♂ de Nicaragua, 8 ♂ de Panamá y 13 ♂ de México).

Se confirma la estabilidad de los caracteres específicos; la variación individual se limita al borde externo de las alas que puede ser ligeramente ondulado y a la tonalidad de la coloración marrón más o menos oscura. Algunos ejemplares muy frescos tienen un tenue reflejo morado en las bandas claras marginales de las alas anteriores. Ejemplares en colecciones tienen tendencia a aclararse después de muchos años, aun cuando sean resguardados de la luz directa.

Se han examinado los aparatos genitales masculinos de un individuo de *Marpesia zerynthia zerynthia* de Itatiaia, Brasil (S. Attal) y de 6 de *M. z. dentigera* [uno de México, tres de Venezuela (fig. 14-16) (Á. L. Viloria) y dos de Caranavi, Bolivia (S. Attal)]. La información relativa a las disecciones se presenta entre corchetes en el material examinado. El estudio comparativo de la morfología genital nos permite afirmar que no existe variación significativa entre *M. z. zerynthia* y *M. z. dentigera*, lo cual tomamos como indicio del estatus subespecífico de las mismas.

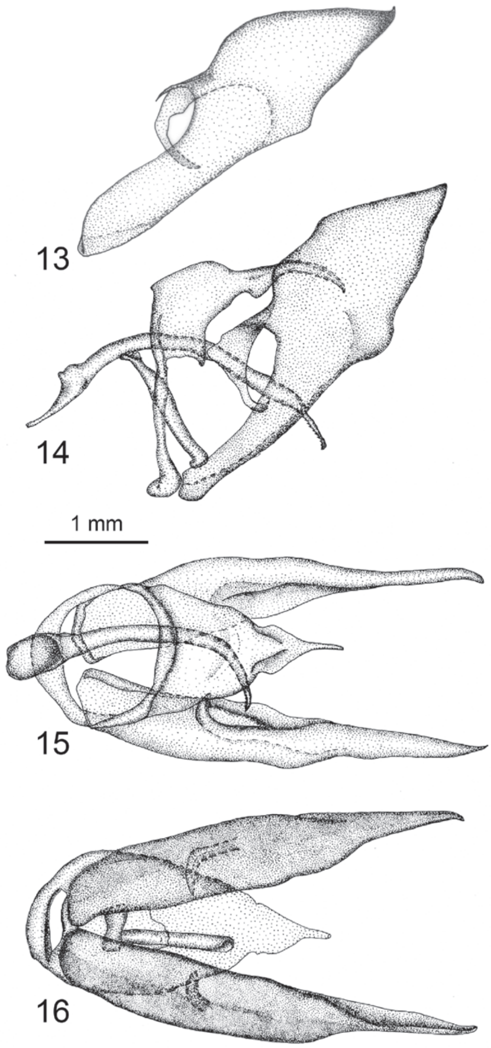


Fig. 13-16. – *Marpesia zerynthia dentigera* (Fruhstorfer), aparato genital masculino. – 13, Valva izquierda, cara externa, genit. prep. ALV539-14. – 14-16, Genit. prep. ALV540-14: 14, vista lateral. – 15, vista dorsoventral. – 16, vista ventrodorsal (sin las numerosas setas que cubren exteriormente las valvas).

Hábitat y etología. – *Marpesia pantepuiana* n. sp. parece ser escasa en el Pantepui: sólo se conocen cuatro ejemplares de la Sierra de Lema y uno del Cerro Yutajé, en altitudes entre 1400 y 1900 m (fig. 29). Considerada la enorme distancia que separa las dos localidades (> 400 km) y la estabilidad de los caracteres, se puede anticipar que la especie habita las selvas nubladas de los taludes de muchos más tepuyes: de hecho, ha sido observada (MC) en el Roraima entre 1600 y 1900 m. Siendo la distancia entre la Sierra de Lema y Roraima de unos 100 km, es muy probable que en el extremo sureste de Venezuela (Roraima) se mantengan inalterados los caracteres específicos. También han sido observados individuos en el Auyán Tepui (entre El Danto y El Peñón, 1700-1850 m), que se ubica entre la Sierra de Lema y Yutajé. Considerada la estabilidad de la especie probablemente nos encontramos con un caso similar al de *Catasticta duida* Brown, 1932, mariposa endémica del Pantepui, que vuela por encima de los 1700 m y que, a pesar del aislamiento entre los tepuyes, ha sido encontrada en varios de ellos sin evidencia alguna de diferenciación subespecífica (Bollino & Costa, 2007). A diferencia de *Marpesia zerynthia dentigera*, común en los Andes, en donde puede bajar hasta el nivel del mar, *M. pantepuiana* n. sp. no ha sido observada por debajo de los 1400 m, a pesar de las numerosas recolectas en la altiplanicie de la Gran Sabana entre los 900 y 1200 m. Los machos de *M. pantepuiana* n. sp. han sido observados (MC) en varias ocasiones, siempre en espacios abiertos en plena selva nublada, patrullando la carretera asfaltada de La Escalera (Sierra de Lema, 1450 m), atraídos por orina y agua de charcos (Salto Iworé, 1400 m) y sobrevolando sabanas elevadas (Roraima, 1600-1900 m) que separan núcleos aislados de selva que han sobrevivido a los incendios que se han producido en esta zona. Estos datos parecen indicar que la especie es endémica del Pantepui.

No se conoce la planta huésped de *Marpesia pantepuiana* n. sp. Las plantas huésped conocidas de *M. zerynthia* pertenecen al género *Ficus*, Moraceae (Beccaloni *et al.*, 2008): *F. maitin* Pittier en Venezuela (Orellana, 1997) y *F. microcarpa* L. en Colombia (planta huésped de *M. z. dentigera*); *Ficus sp*. en Brasil (*M. z. zerynthia*). Pocas especies de Moraceae (plantas esencialmente de zonas bajas y calientes) se encuentran en las zonas templadas por encima de 1000 m, como es el caso de *F. maitin* y *F. microcarpa* (O. Huber, com. pers.). En el Pantepui (Huber, 1995) sólo *F. americana* Aubl., y *F. guianensis* Desv., pueden superar los 2000 m a

pesar de que son especies comunes a nivel del mar. Las hojas de este último, un árbol de hasta 35 m de altura, se tornan gruesas y coriáceas en las montañas. El único *Ficus* endémico del Pantepui es *F. tepuiensis* C. C. Berg & Simoni, un árbol que llega a 20 m de altura y que sólo se ha reportado en la Sierra de Lema, Auyán Tepui, Macizo del Chimantá y Sierra de Maigualida en bosques montanos de talud entre 1000 y 1800 m. Es una especie escasa en ambiente medio-altotepuiano. Futuras observaciones en el Pantepui pudieran confirmar si entre estas especies se encuentra la planta huésped de *M. pantepuiana* n. sp.

Material examinado. – *Marpesia zerynthia zerynthia*. – **Brasil**. 1 ♂, 15.II.1984, Barreira de Piquete, São Paulo, 1400-1600 m, *Mielke & Casagrande leg*. (DZUP); 1 ♂, 2.IV.1971, São Bento do Sul, Santa Catarina, *Walz leg*. (DZUP); 1 ♂, 10.I.1973, Parque Nacioinal do Itatiaia, Itatiaia, Rio de Janeiro, 1200 m, *Mielke leg*. (DZUP); 1 ♀, 8.I.1968, Independência, Petrópolis, Rio de Janeiro, *Mielke leg*. (DZUP); 4 ♂, Itatiaia-SºP¹, 29.II.68 (MNHN-JD) [1 ♂, genit. prep. SA MNHN-EL n°11]; 1 ♂, Fazenda Acarau, Bertioga, SP, abr/2005 (ZUEC); 1 ♂, Reserva Natural Municipal do Trabijú, Pindamonhangaba, São Paulo, 22°50'39''S - 45°31'02''O, 705 m, 18.X.2013 (*A. H. B. Rosa leg*.) (ZUEC); 3 ♂, Caraça, *P. Germain*, 2e semestre 1884, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3. (BMNH); 2 ♂, Theresopolis, Sta Catarina, Michalis, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH).

Marpesia zerynthia dentigera. – **Venezuela**. 2 ♂, Guárico, 1400 m, Edo Lara, 21.XII.2004 (MC); 1 ♂, Chichiriviche, 100 m, Dto Federal, 6.VII.1986 (MC); 1 ♂, Cerro Platillón, 1300 m, Guárico, 16.VIII.2008 (MC); 1 ♂, Sierra S. Luis, 1200 m, Falcón, 26.XII.2000 (MC); 3 ♂, P.N. Henri Pittier, 1100 m, Aragua, 18.II.1985, 18.X.1985 [genit. prep. ALV539-14], 1.VI.1986 (1000 m) (MC); 1 ♂, Colonia Tovar, 1900 m, Aragua, 6.VI.2004 (MC); 3 ♂, S. Isidro, 1500 m, Barinas, 14.I.1995 (MC); 1 ♂, Bejuma, Cerro Paja, 1600 m, Carabobo, 27.X.2002 (MC); 1 ♀, Los Venados, Ávila, 1500 m, Dto Federal, 10.I.1981 (MC); 7 ♂, 7 ♀, Rancho Grande, [950 m, VIII.1985 (3 ♂); 1250 m, VII.1987 (1 ♂); 1200 m, VII.1987 (1 ♂); 1250 m, VII.1986 (1 ♂); 1250 m, IX.1985 (1 ♂); 1100 m, IX.1975 (1 ♀); 1000 m, VI.1969 (1 ♀); 1550 m, V.1979 (1 ♀); 1550 m, VII.1994 (1 ♀); 1100 m, VII.1987 (1 ♀); 1100 m, VI.2009 (2 ♀)], Edo Aragua (CFR); 7 ♂, Vía Chorro del Indio, 1100 m, [VI.1982 (1 ♂); IX.1984 (1 ♂); VII.1982 (1 ♂); IX.1987 (1 ♂); VI.1985 (1 ♂); VII.1988 (1 ♂); IV.1985 (1 ♂)], Táchira (CFR); 1 ♂, 2 ♀, Vía Delicias, 1900 m, [VII.1987 (1 ♂); VI.1986 (1 ♀); III.1987 (1 ♀)], Táchira (CFR); 1 ♀, Vía Delicias, 1700 m, (Pabellón), V.1987, Táchira (CFR); 2 ♂, Barinitas, [1450 m, X.1987 (1 ♂); 1400 m, III.1987 (1 ♂)], Barinas (CFR); 1 ♂, río Frío, 600 m, IV.1988, Táchira (CFR); 3 ♂, Rancho Grande, 800 m, Aragua, 16.X. 1951, *C. J. Rosales* (MIZA); 3 ♂, Rancho Grande, AR. (?), 1100 m, [17.VI.1952, Ferd. Kern. (1 ♂); 13.XI.1963 (1 ♂); 18.XI.1963 (1 ♂) (MIZA); 1 ♂, Rancho Grande, 900 m, Aragua, 23.X.1957, *Fernández Yépez* (MIZA); 1 ♂, Rancho Grande, 1100 m, AR., 18.XI.1952, *Fernández Yépez* (MIZA); 1 ♂, Rancho Grande, 1100 m, E. Aragua, 16.IX.1951, *Fernández Yépez* (MIZA); 6 ♂, Carret. Maracay Choroní, [AR.], 800 m, 21.XII.1961 (1 ♂); E. Aragua, 1100 m, 21.X.1950, *F. Fdez* (3 ♂); E Aragua, 1100 m, 3.II.1982, *F. Fdez* (1 ♂); E. Aragua, 1200 m, *Fernández*, 30.XI.1951 (1 ♂)] (MIZA); 1 ♂, Táchira, rio Frio, 11-13.XII.1980, 600 m (MIZA); 1 ♂, Mérida, Carret. Panamericana, vía Jají, qbda. La Chorrera, 11.IX.1979 (MIZA); 4 ♂, Mérida, 1897, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3. (BMNH); 3 ♂, Cerro Quiriquire, 1500 m, Monagas, 20.VII.2005 (MC) (1 ♂ [genit. prep. ALV540-14]); 3 ♂ Monagas, Cerro Quiriquire, [1700 m, 16.VII.2005 (1 ♂); 1500 m, 17.VII.2005 (1 ♂); 1500 m, 18.VII.2005 (1 ♂)], *M. Costa, C. Costa* (MIZA). **Colombia.** 1 ♀, "Type", "SYNTYPE", Columbien, *Fruhstorfer*., Fruhstorfer Coll., B.M. 1937-285 (BMNH); 1 ♂, Manaure, N Colombia, *F. Simons*, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 1 ♂, Bogota, *C. Felder*, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 4 ♂, Nouv. Grenade, de Bogota a Buenaventura, *Dr O. Thieme*, 14.XII.1877-22.II.1878, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3. (BMNH); 1 ♂, Nelle. Grenade, Cauca, Juntas, *M. de Mathan*, XII.1897-I.1898, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3 (BMNH); 1 ♂, Muzo, *Chapman*, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 1 ♂, Frontino, Antioquia, *T. K. Salmon*, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 2 ♂, Lago Calima, Valle del Cauca, 1500 m, 27.XI.2012 (DL). **Ecuador oriental**. 1 ♂, Oriente, Napo, Río Hollín, 800 m, 5.VIII.1996 (FPRCJ); 1 ♀, Oriente, Tungurahua, Río Verde, 1500 m, 30.X.2001 (FPRCJ); 2 ♂, EQ., 26.XI.1988, Baeza/Tena [Napo] (MNHN-JD); 1 ♂, EQ., 2.XII.1988, Canelos [Pastaza] (MNHN-JD); 2 ♂, EQ., 4.XII.1988, Puyo/Baños [Tungurahua] (MNHN-JD); 3 ♂, Env. d'Ambato, *R. P. Irénée Blanc*, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3. (BMNH); 1 ♂, Jorge, *C. Buckley*, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 1 ♂, Aguano, *Simson*,

Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH). **Ecuador occidental**. 1 ♂, Ecuador, Costa, Pichincha, Toachi, 1000 m, 18.V.2001 (FPRCJ); 1 ♂, Balsapamba, 750 m, 15.VIII.1989, Bolívar, occidente, *A. Crosson du Cormier & S. Attal* (SA); 1 ♂, Chimborazo, *Spruce*, Bates coll., Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH). **Perú**. 1 ♂, "Type", "SYNTYPE", Peru, *H. Fruhstorfer*, *coresia dentigera* Fruhs., Fruhstorfer coll., B.M. 1937-285 (BMNH); 1 ♂, PE., 27.XI.1987, San Ramón [Junín] (MNHN-JD); 1 ♂, PE., 14.VIII.1968, El Boquerón [Ucayali] (MNHN-JD); 1 ♂, Tingo María, PE, 21.VIII.68, San Ramón [Junín] (MNHN-JD); 1 ♀, S. E. Perú, 3000 feet., V.1905, (dry Season), La Oroya, Río Inambari, Ockenden, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3 (BMNH); 1 ♂, Chanchamayo, *H. Whitely*, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 1 ♂, Tambillo, Cordillères, *J. Stolzmann* 1878, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3 (BMNH); 1 ♂, Tingo María, 15-23.VIII.1979 *S. Attal & A. Crosson du Cormier leg.*(SA). **Bolivia**. 1 ♂, XII.1980, Coroico, 1500 m, Yungas, *S. Attal* (SA); 27 ♂, Caranavi, Yungas, Dpto La Paz, (SA) [2 ♂, genit. prep. SA M1 y M2]. **Guatemala**. 1 ♂, Purula, Vera Paz, *Champion*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH); 2 ♂, Polochic Vall., *F. D. G. & O. S.*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH). **Honduras**. 1 ♂, S. Pedro Sula, *E. Wittkugel*, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3 (BMNH). **Nicaragua**. 1 ♂, Chontales, *T. Belt*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH). **Costa Rica**. 1 ♂, San Isidro del General (San José), 700 m, 24.XI.1981, *coll. Rubén Canet* (MNCR); 1 ♂, Parque Nacional Braulio Carrillo - La Montura (San José), 1000 m, 24.V.1981, *coll. Rubén Canet* (MNCR); 1 ♂, Acosta (San José), 1400 m, 11.VIII.2004, *coll. Germán Vega* (MNCR); 1 ♂, CRICA, 14.XII.1989, San Isidro [San José] (MNHN-JD); 1 ♂, Cataratas la Paz (Heredia), 1600 m, XI.2006 (ER); 1 ♂, Zarcero (Alajuela), 900 m, V.2007 (ER); 1 ♂, Cache, *H. Rodgers*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH); 1 ♂, San José de Costa Rica, Abelardo Borges, 1894, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3 (BMNH); 2 ♀, Costa Rica, *coll. A. G. M. Gillott*, B. M. 1929-353 (BMNH). **Panamá**. 1 ♂, V. de Chiriqui, 25-4000 ft., *Champion*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH); 2 ♂, V. de Chiriqui, 4000-6000 ft., *Champion*., Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 1 ♂, Chiriqui, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH); 1 ♂, Bugaba, 800-1500 ft., *Champion*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH); 1 ♂, Panamá, *Bequest* 1934 (BMNH). **México**. 3 ♂, Pte de Los Lugardo, Atoyac de Álvarez, Gro., [28.VII.1984 (1 ♂); 20.VII.1984 (1 ♂); 21.VII.1984 (1 ♂)], *J. Llorente, A. Luis*, bosque tropical subcaducifolio, Cafetales, 900 m, [s/arena húmeda (1 ♂)], [21250 (1 ♂); 21240 (1 ♂); 21232 (1 ♂)] (MZFC); 2 ♂, El Faisanal, Atoyac de Alvarez, Gro., [26.III.1984 (1 ♂ [genit. prep. ALV543-14]); 24-II.1984 (1 ♂)], *J. Llorente, A. Luis*, bosque mesófilo [bosque (1 ♂)] tropical subcaducifolio, 1250 m, [14: 50 n, s/arena húmeda (1 ♂)], [21244 (1 ♂); 21263 (1 ♂)] (MZFC); 3 ♂, Atoyac., Vera Cruz., April., *H. H. S.*, Godman-Salvin coll. 1916-4. (BMNH); 1 ♂, Misantla, (Ver), *W. Gugelmann*, IV-V.1912, ex Oberthür coll., Brit. Mus. 1927-3. (BMNH); 3 ♂, Cuesta de Misantla, *M. Trujillo*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH); 1 ♂, Córdova, *Hodge*, Godman-Salvin coll. 1916-4 (BMNH).

Subfamilia **Satyrinae** Boisduval, 1833

Género ***Huberonympha*** Viloria & Costa, **n. gen.**

http://zoobank.org/C85E4B7F-2B6E-49CD-8167-BD0E7E508DC4
Especie tipo: *Huberonympha neildi* Viloria, Costa, Fratello & Nakahara, n. sp., aquí designada.

Dentro de la vasta diversidad de Satyrinae neotropicales, *Huberonympha* n. gen., es superficialmente comparable, en talla, forma, venación, patrón alar y estructura genital masculina, solamente al género *Magneuptychia* Forster, 1964, del cual difiere, sin embargo, por los caracteres que se diagnostican a continuación. La comparación entre *Huberonympha* n. gen. y *Magneuptychia* ha sido posible después de redefinir éste último género: el primero es un género que parece adaptado a ambientes altimontanos y endémico del Pantepui, mientras que el segundo es propio de bosques mayormente premontanos, desde México hasta Argentina.

Descripción. – Talla mediana (longitud del ala anterior: 23-27 mm).

Antenas nunca más allá de los dos quintos basales de la longitud de la costa, maza formada gradualmente. Ojos prominentes, moderadamente peludos. Palpos setosos, aproximadamente el doble de la longitud de la cabeza, segmento basal muy corto, segundo segmento 3,5 veces la longitud del segmento distal.

Ala anterior subtriangular con ángulos redondeados; ala posterior suboval, margen externo crenulado, margen anal notablemente excavado antes del tornus (fig. 17, 20). Escamas androconiales difusas

sobre la mitad basal dorsal del ala anterior del macho (nunca tan discretas como en *Magneuptychia*). Elementos ocelares conspicuos, sobre todo en la cara ventral del ala posterior (en ala anterior menos desarrollados que en *Magneuptychia*), carente del pequeño ocelo ventral sobre el margen anal del ala posterior al final de la banda postdiscal, típico de *Magneuptychia* (fig. 21); hembra con ocelo dorsal en ala posterior (ausente en *Magneuptychia*); sistema de simetría central en la cara ventral de las alas delineado a ambos lados por bandas angostas irregulares, onduladas, a su vez finamente ribeteadas de oscuro en sus dos flancos (regulares y no ribeteadas en *Magneuptychia*), porción costal de la banda externa anterior convergente (divergente o recto en *Magneuptychia*).

Venación (fig. 17). Ala anterior, subcosta y mediana (raíz de M3 a Cu2) prominentemente infladas en la base (las ampollas casi desprovistas de escamas en ambas caras; dorsalmente cubiertas en *Magneuptychia*); R1 y R2 independientes, R2 nace basal al origen del sector radial (R3 a R5), el cual a su vez nace basal a M1, muy separada de su origen (en *Magneuptychia* R2 emerge justo al lado del origen del sector radial y M1 nace casi inmediatamente), R3 nace cerca de la mitad de la raíz de R4 y R5 (algo más basal en *Magneuptychia*), estas dos últimas se dividen a un tercio basal de su raíz; m1-m2 ligeramente curvada hacia el interior de la celda discal (muy curvada en *Magneuptychia*); sin venas recurrentes en la celda discal. Ala posterior, humeral presente, corta gruesa y difuminada distalmente, extremo distal de Sc + R1 aproximadamente delimitando el primer tercio de la costa (en *Magneuptychia* suele ser a la mitad de la costa), m1-m2 ligeramente curvada al interior de la celda discal (más larga y curvatura más pronunciada en *Magneuptychia*), m2-m3 ligeramente curvada hacia el interior de la celda (menos en *Magneuptychia*), rs-m1, m3-cu1 y cu1-cu2 rectas, A2 y A3 totalmente independientes una de otra; celda discal sobrepasa la mitad de la longitud del ala (*ca*. 3/5 de ésta) (en *Magneuptychia* la celda es más corta, aproximadamente la mitad de la longitud del ala, también es notablemente menos ancha en su porción media).

Aparato genital masculino (fig. 26) caracterizado por un tegumen achatado dorsalmente [semiglobular en *Magneuptychia* (fig. 27)]; uncus estilizado, sin quilla dorsal, muy achatado y comprimido lateralmente (grueso, robusto, con quilla dorsal y aletas a ambos lados en *Magneuptychia*); subunci estilizados, más o menos de la misma longitud que el uncus (en vista dorsal), nacen lateroventralmente a su base (robustos, más largos que el uncus, nacen lateralmente a su base en *Magneuptychia*); vinculum relativamente más grueso que en *Magneuptychia;* saccus tubular, digitiforme, menos ancho en la base que en *Magneuptychia*; valvas subtriangulares, similares pero siempre más estilizadas que en *Magneuptychia*; aedeagus mediano, menos robusto que en *Magneuptychia*.

Derivatio nominis. – *Huberonympha* está compuesto por el prefijo *Hubero,* creado para honrar a Otto Huber, autor de una extensa obra sobre la flora de Venezuela y en particular de sus territorios al sur del río Orinoco y del Pantepui. La terminación *nympha* alude al vocablo griego usado en varios nombres de géneros de Satyrinae.

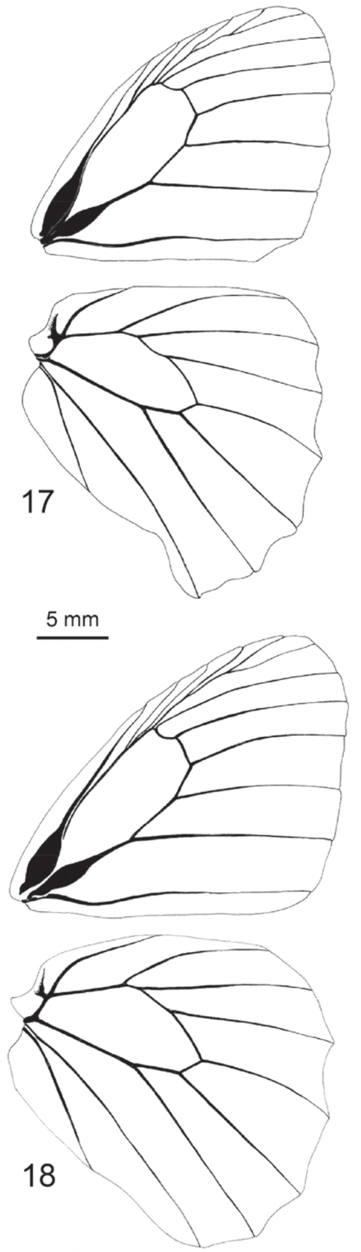


Fig. 17-18. – Venaciones alares. – 17, *Huberonympha neildi* n. gen., n. sp. [wing prep. ALV003-14]. – 18, *Magneuptychia libye* (Linnaeus), Venezuela, Cordillera de la Costa [wing prep. ALV004-14].



Fig. 19-21. – Contorno alar y patrón de coloración ventral. – 19, *Eretris agata* Pyrcz & Fratello, ♀, Venezuela, Bolívar, Akopán Tepui, 1900 m; 20, *Huberonympha neildi* n. gen., n. sp., ♂, Venezuela, Bolívar, Auyán Tepui, 1750 m; 21, *Magneuptychia libye* (Linnaeus), ♂, Venezuela, Miranda, P. N. Guatopo, 600 m.

Huberonympha neildi Viloria, Costa, Fratello & Nakahara, **n. sp.**

http://zoobank.org/9FCF2F76-167F-4A62-A6E2-794019B16673

HOLOTIPO: ♂, Venezuela, Bolívar, Auyán Tepui, entre El Danto y El Peñón, 1700 m, 26.III.2013, *M. Costa* (MIZA).

ALOTIPO: ♀, Venezuela, Bolívar, Akopán Tepui, entre Inká y Base, 1900 m, 29.XII.2013, *M. Costa* (MIZA).

PARATIPOS (8 ♂, 1 ♀): 1 ♂, Venezuela, Bolívar, Auyantepuy [*sic*], El Danto, 1400 m [*sic*], 21.IV.1956, *F. Fernández Y. & C. J. Rosales* (MIZA); 2 ♂, Venezuela, Bolívar, Auyán Tepui, entre El Danto y El Peñón, 1700 m, 24.III.2013, *M. Costa* [1 genit. prep. ALV536-14, 1 Wing prep. ALV003-14] (MIZA); 2 ♂, Venezuela, Bolívar, Auyán Tepui, entre El Danto y El Peñón, 1750 m, 29.III.2015, *M. Costa* (MC, MNHN); 1 ♂, Venezuela, Bolívar, Auyán Tepui, El Peñón, 1850 m, 25.III.2013, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, Venezuela, Bolívar, talud Ptarí Tepui, 1650 m, 21.XII.2014, *M. Costa* (MIZA); 1 ♀, Venezuela, Bolívar, Ptarí Tepui, Base, 2100 m, 19.IV.2014, *M. Costa* (MIZA); 1 ♀, *idem*, 14.XII.2015 (MC); 1 ♀, *idem*, 16.XII.2015 (MIZA); 1 ♂, Guyana, Region 7, Mt Ayanganna, 5°24,1'N - 59°57,4'W, 1585 m, 13-18.IV.1999, *S. Fratello, R. Hanner, W. Prince, R. Williams* (USNM).

Descripción del macho. – Fig. 22-23, 26. Longitud del ala anterior 23-27 mm, media 25,7 mm (n = 9). Ojos marrón oscuro, moderadamente cubiertos de setas interomatidiales. Palpos con abundantes escamas tricoideas, aproximadamente el doble de la longitud de la cabeza, blanquecinos en la base, el resto de su extensión pardo, setas ventrales pardo oscuro, intercaladas de algunas más cortas, color crema. Antenas aproximadamente dos quintos de la longitud de la costa, estilizadas, maza formada gradualmente. Cuerpo dorsalmente marrón chocolate oscuro, ventralmente chocolate, parduzco hacia el abdomen.

Ala anterior subtriangular, ápice y tornus redondeados, margen anal ligeramente convexo; ala posterior suboval, margen externo fuertemente crenulado, margen anal convexo en su mitad basal, cóncavo en su mitad distal. Ambas alas con finos flequillos de escamas casi negras. Cara dorsal de ambas alas marrón chocolate unicolor, ligeramente más claro en la región postdiscal del ala anterior y región anal del ala posterior; sobre esta última un espolvoreado finísimo de escamas pardas.

Cara ventral de las alas color de fondo marrón chocolate, notablemente más claro en la mitad distal. Ala anterior con tres bandas castaño oscuro; la primera, regular, convexa, rebordeada de escamas chocolate oscuro (pero no muy nítido), limitando las regiones postbasal y discal; la segunda limitando las regiones discal y postdiscal, cóncava en su mayor parte en relación al margen externo, pero con una porción, relativamente recta, paralela a la primera banda, entre la costa y M2 y una porción muy convexa, postdiscal, en celda Cu2; la tercera banda en posición postdiscal-submarginal, irregularmente ondulada, con el borde externo más difuso que el interno, se curva en dirección basal sobre celda Cu2, llegando muy cerca de la segunda banda; fina línea marginal y margen marrón chocolate oscuro; un ocelo subapical negro, doblemente pupilado de blanco, circundado de amarillo ocre y areolado de marrón chocolate en celda M1; tres manchas postdiscales, color chocolate, grandes, difusas, que se fusionan entre sí, en celdas M1 (basal al ocelo), M2 y M3, esta última apenas rebasando hacia Cu1; margen anal chocolate muy claro.

Cara ventral del ala posterior con tres bandas avellanadas, cada una ribeteada nítidamente de marrón café en ambos flancos, ocupando la misma posición que en el ala anterior; la primera banda, ligeramente ondulada, más cerca de la base que la del ala anterior, pero igualmente delimitando las regiones postbasal y discal; la segunda banda, más regular y más ancha, paralela a la primera en sus dos tercios anteriores, curvada fuertemente hacia el margen externo en su tercio posterior, su extremo se junta sobre el margen anal con el extremo de la tercera banda (submarginal), la cual es más ancha que las dos primeras, y fuertemente ondulada, en su mitad anterior más o menos paralela al borde crenulado del ala, en su mitad anal ondulada sin correlación con las ondulaciones del margen externo; tornus marrón chocolate oscuro; finísima línea marginal y margen marrón chocolate oscuro; una serie de cinco ocelos submarginales, en las celdas R5 a Cu1, respectivamente, aquellos en M1, M2 y Cu1 de 1.5 a 2 veces más grandes que los de R5 y M3, los de M3 y Cu1 ligeramente más desplazados hacia la región distal del ala; ocelos negros con pupilas blancas, iris amarillo ocre oscuro, areolados de marrón chocolate, toda la serie sobre una sombra difusa marrón chocolate; ocelos R5, M1 y Cu1 con dos pupilas; pupila única en ocelos M2 y M3 tiende a difuminarse o desaparecer; todas las venas sobre la banda clara postdiscal se mantienen oscuras, así mismo en las venas que conforman la celda en la región discal.

Aparato genital. Fig. 26. Tegumen achatado dorsoventralmente, continuo dorsalmente con el uncus; este último más largo que el tegumen, aplanado dorsoventralmente y sin aletas laterales, subunci bien desarrollados, alcanzan tres cuartos de la longitud del uncus; vinculum estilizado, pero robustecido en la base del saccus; saccus tubular, curvado hacia arriba, ligeramente más corto que subuncus y menos grueso que el aedeagus. Aedeagus robusto, recto; valvas subtriangulares, con puntas más o menos estilizadas y rectas, cubiertas de setas cortas y relativamente abundantes.

Descripción de la hembra. – Fig. 24-25. Longitud del ala anterior 25-27 mm, media 26,2 mm (n = 4). Ojos, palpos, antenas alcanzando dos quintos de la longitud de la costa. Cuerpo dorsalmente chocolate, ventralmente pardo.

Difiere del macho por: talla ligeramente mayor; color dorsal de las alas más claro, con espolvoreado difuso de escamas pardas; banda postdiscal anterior notablemente más clara, al igual que el margen costal

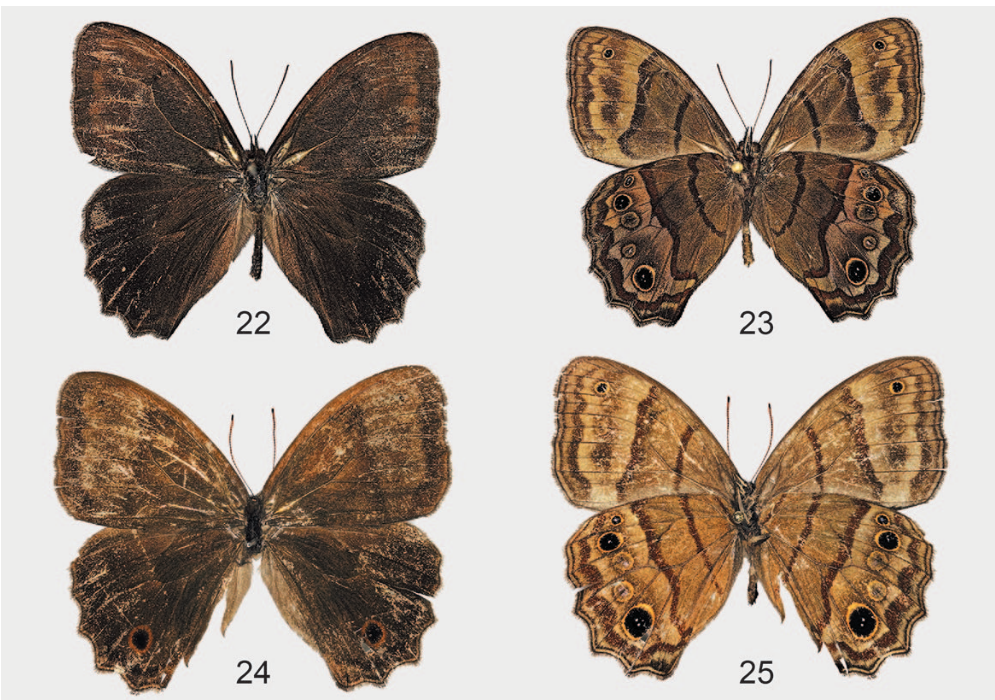


Fig. 22-25. – *Huberonympha neildi* n. gen., n. sp., cara dorsal y ventral. – 22-23, ♂ holotipo. – 24-25, ♀ alotipo.

del ala anterior y el margen anal del ala posterior; margen de ambas alas finamente ribeteado de color pardo anaranjado; sobre el dorso del ala posterior una mancha ocelar sin pupila, marrón café, con un halo anaranjado sucio, correspondiente al ocelo ventral de la celda Cu2. Cara ventral de ambas alas color de fondo pardo, en vez de chocolate, notablemente más claro (ocráceo) en la mitad distal, patrón de bandas y ocelos similar al macho, pero bandas más regulares, menos arqueadas, menos avellanadas y de rebordes menos nítidos; uno o dos ocelos difusos adicionales en el ala anterior (en M2 y M3 respectivamente).

Derivatio nominis. – Dedicamos esta especie a Andrew F. E. Neild, autor de la serie *The Butterflies of Venezuela*, por su valiosa contribución al conocimiento de las mariposas neotropicales.

Hábitat y etología. – *Huberonympha neildi* n. sp. se ha encontrado en las selvas nubladas de los taludes de varios tepuyes (fig. 28-29: Auyán Tepui, Ptarí Tepui, Akopán Tepui, Venezuela, y Mount Ayanganna, Guyana) entre 1500 y 2100 m. Es probable que también habite en otros tepuyes, cuyos taludes alcancen altitudes similares con extensión suficiente. Su pertenencia exclusiva al nivel altimontano no deja duda en cuanto a su carácter endémico del Pantepui. Se trata de una especie relativamente escasa y morfológicamente muy estable considerando que, a pesar de la gran distancia entre las localidades donde habita (p. ej., casi 300 km entre el Auyán Tepui y el Mt Ayanganna), no se aprecia variación significativa en su patrón de coloración alar, en ambos sexos.

Se han observado varios individuos de *Huberonympha neildi* n. sp. en la vertiente sur del Auyán Tepui en una quebrada cercana a El Peñón a 1700 m de altitud. Se caracteriza por un vuelo rápido, errático, a varios metros del suelo, con eventuales paradas en ramas altas por encima de cinco metros, por lo cual se hace difícil su captura. En este lugar también viven

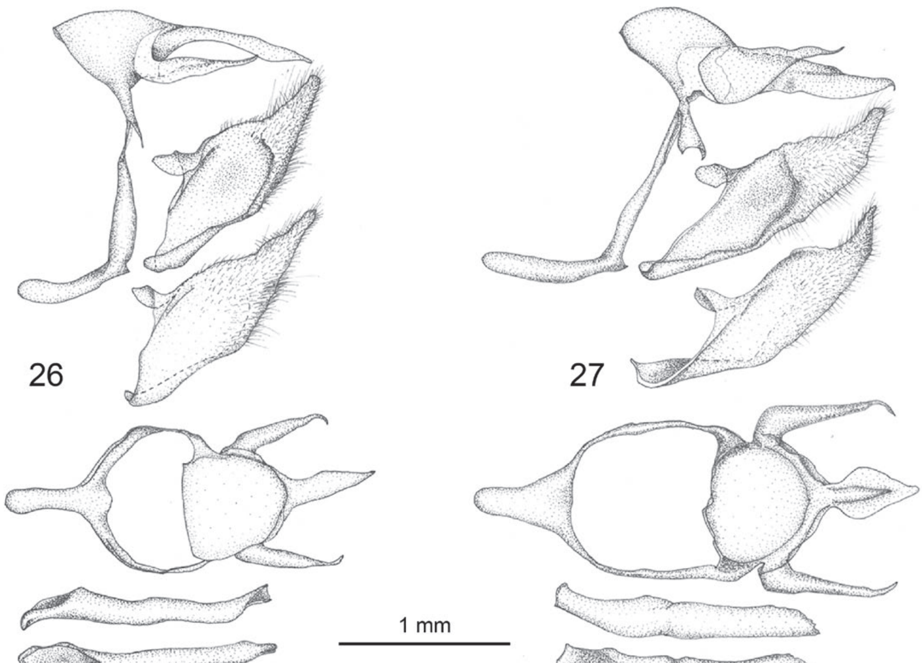


Fig. 26-27. – Aparato genital masculino, valvas y aedeagus separados de su posición original; arriba, vista lateral, valva superior (cara interna), valva inferior (cara externa); abajo vista dorsolateral de la armadura exceptuando valvas; aedeagus: superior, vista lateral; inferior, vista dorsoventral. – 26, *Huberonympha neildi* n. gen., n. sp. [genit. prep. ALV536-14]. – 27, *Magneuptychia libye* (Linnaeus), Venezuela, Cordillera de la Costa [genit. prep. ALV535-14].

dos especies de pronofilinos endémicos del Pantepui, *Eretris agata* Pyrcz & Fratello, 2005 (fig. 19), y *Pedaliodes terramaris* Viloria & Pyrcz, 2000. Es casi imposible diferenciar estas tres mariposas en vuelo ya que su tamaño, coloración y estilo de desplazamiento son muy parecidos. Ninguno de los ejemplares recolectados fue atraído por cebos de plátano fermentado, ni tampoco por excrementos u orina. Las cuatro hembras conocidas se han encontrado a mayores altitudes (1900 y 2100 m) con respecto a los machos (1500-1850 m). Esto podría ser un indicio para especular que la planta huésped de esta mariposa quizá se distribuya solamente en aquellas elevaciones superiores del nivel altimontano. De hecho, llama la atención que este taxón nunca se ha encontrado en la parte más alta (1450 m) de La Escalera en la Sierra de Lema, a pesar de numerosas recolectas de mariposas efectuadas durante años. Queremos destacar, sin embargo, que la especie nunca se ha encontrado en el plateau o cumbre de los tepuyes (> 2400 m), hábitat preferido de otro tipo de Satyrinae (género *Protopedaliodes* Viloria & Pyrcz, 1994).



Fig. 28. – Hábitat de *Huberonympha neildi* n. gen., n. sp. y de *Stevenaria nakaharai* n. gen., n. sp. Talud del Ptarí Tepui (1500-2100 m).

Género ***Stevenaria*** Viloria, Costa, Neild & Nakahara, **n. gen.**

http://zoobank.org/993C94F8-7005-4864-B8DD-7C94F006CC25

Especie típo: *Stevenaria yutajensis* Viloria & Costa, n. sp., aquí designada.

Descripción. – Talla pequeña (longitud del ala anterior 17,5-23,5 mm). Antenas delgadas, aproximadamente un tercio de la longitud de la costa, maza formada gradualmente. Ojos

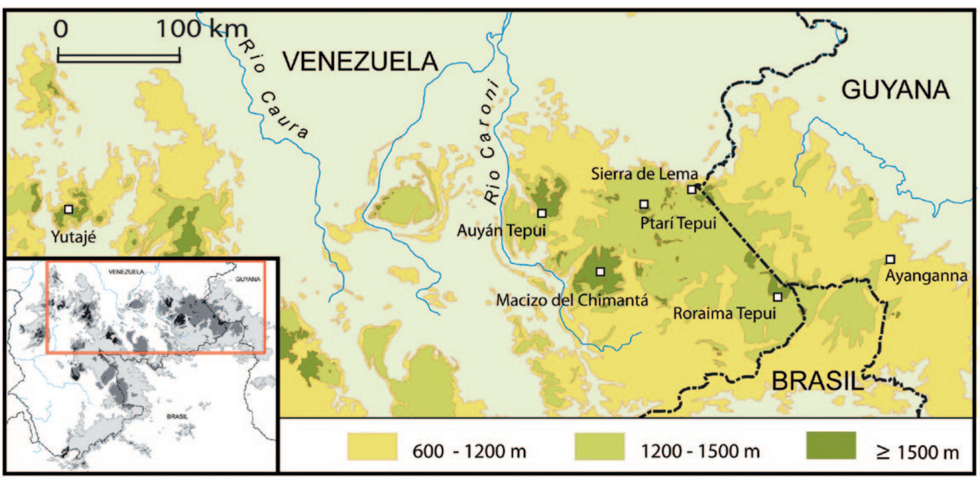


Fig. 29. – Mapa de las localidades del Pantepui mencionadas.

Tabla I. – Localidades referidas en el mapa y en el texto para las especies nuevas: detalles de coordenadas geográficas y altitudes.

Zona - Sitio	Coordenadas	Altitud	Especies
Sierra de Lema			
La Escalera, carretera El Dorado-S. Elena, km 128	5°55'50"N - 61°26'12"W	1450 m	*Marpesia pantepuiana* n. sp. *Stevenaria nakaharai* n. sp.
La Escalera, carretera El Dorado-S. Elena, km 132	5°54'07"N - 61°26'10"W	1400 m	*M. pantepuiana* n. sp. *S. nakaharai* n. sp.
La Escalera, carretera El Dorado-S. Elena, km 123	5°57'54"N - 61°25'05"W	1420 m	*S. nakaharai* n. sp.
Ptarí Tepui			
Salto Iworé	5°43'34"N - 61°48'36"W	1400 m	*M. pantepuiana* n. sp. *S. nakaharai* n. sp.
Punto Phelps	5°45'17"N - 61°48'53"W	1700 m	*Huberonympha neildi* n. sp., *S. nakaharai* n. sp.
Entre Punto Phelps y Base	5°45'40"N - 61°48'58"W	1900 m	*M. pantepuiana* n. sp. *S. nakaharai* n. sp.
Base	5°45'48"N - 61°48'41"W	2100 m	*H. neildi* n. sp.
Auyán Tepui			
El Danto	5°43'45"N - 62°32'24"W	1500 m	*H. neildi* n. sp., *S. nakaharai* n. sp.
El Peñón	5°44'40"N - 62°32'27"W	1850 m	*H. neildi* n. sp., *S. nakaharai* n. sp.
Entre Libertador y El Oso	5°46'10"N - 62°32'06"W	2200 m	*S. nakaharai* n. sp.
Macizo del Chimantá (Akopán Tepui)			
Inká	5°12'15"N - 62°01'55"W	1820 m	*S. nakaharai* n. sp.
Base	5°11'40"N - 62°02'42"W	2000 m	*S. nakaharai* n. sp.
Entre Inká y Base	5°12'20"N - 62°02'29"W	1900 m	*H. neildi* n. sp.
Cerro Yutajé	5°45'00"N - 66°08'00"W	1750 m	*S. yutajensis* n. sp. *M. pantepuiana* n. sp.
Mount Ayanganna	5°24'06"N - 59°57'24"W	1585 m	*H. neildi* n. sp., *S. nakaharai* n. sp.
Roraima Tepui			
Talud sur-oeste	5°09'20"N - 60°46'50"W	2100 m	*S. nakaharai* n. sp.
Vía Peraitepui y Roraima	5°01'26"N - 61°03'35"W	1200 m	*S. nakaharai* n. sp.

prominentes, glabros. Palpos cubiertos de escamas tricoideas, como el doble de la longitud de la cabeza, segundo segmento *ca*. 3,5 veces la longitud del segmento basal y 2,7 veces la del distal.

Ala anterior subtriangular con ángulos redondeados; ala posterior subtriangular, margen externo convexo y casi sin ondulación, margen anal muy ténuemente excavado antes del tornus. No se evidencian escamas androconiales a simple vista. Elementos ocelares conspicuos sólo en cara ventral del ala posterior, todos doblemente pupilados; sistema de simetría central en la cara ventral de las alas delineado a ambos lados por bandas angostas; la más externa casi recta y ligeramente divergente o muy curva y fuertemente divergente, pero nunca convergente.

Venación (fig. 30 y comparación con *Cissia*, fig. 31). Ala anterior: subcosta y mediana sumamente infladas, Sc finaliza aproximadamente a la mitad de la costa, R1 nace en el cuarto distal de la celda discal, R2 independiente antes del sector radial (R3 + R4 + R5), R3 nace al tercio basal de R4 + R5, m1-m2 incurvada en ángulo hacia dentro de la celda discal, vena recurrente en su ángulo, m2-m3 recta, A2 inflada en la base; ala posterior: Hu presente, corta, ensanchada y difundida en su extremidad, Sc + R1 finalizando a 2/5 del margen costal, Rs terminando en el ángulo apical, rs-m1 recta, m1-m2 incurvada hacia el interior de la celda discal, m2-m3 ligeramente incurvada hacia adentro de la celda, el doble de larga que m1-m2 y cinco veces la longitud de m3-Cu1.

Aparato genital masculino (fig. 40-41) caracterizado por su estilización: saccus tubular delgado y extremadamente largo (de 1,5 a 2 veces la longitud del tegumen + uncus), aedeagus curvo dorsoventralmente, delgado y extremadamente largo (casi igual a la longitud saccus + tegumen + uncus), uncus ancho y lanceolado, con aletas laterales redondeadas, vinculum sinuoso, valvas muy profundas en vista lateral, con extremidad distal casi digitiforme.

Derivatio nominis. – Dedicamos *Stevenaria* a nuestro colega y colaborador Steven A. Fratello, en reconocimiento a su exploración de las montañas de Guyana y a sus valiosas contribuciones al descubrimiento de las mariposas del Pantepui.

Observación. – El hábitus de las especies de *Stevenaria* n. gen. es, en general, reminiscente de algunas especies de *Cissia* Doubleday, 1848 (*sensu* Lamas, 2004). Sin embargo, la morfología del aparato genital masculino de las especies aquí consideradas dentro del nuevo género, es radicalmente distinta de todos aquellos Satyrinae neotropicales fenotípicamente similares, por la gran longitud del saccus y aedeagus (fig. 40-42). Su venación es también singular, sobre todo con respecto a las longitudes y curvaturas de las venas transversales que cierran y le dan una forma característica a la celda discal del ala posterior (m1-m2, m2-m3 y m3-Cu1) (fig. 30-31).

Stevenaria divergens (Butler, 1867), **n. comb.**

Euptychia divergens Butler, 1867: 464, pl. 40, fig. 3; Butler, 1868: iv, 17, 196; Kirby, 1871: 48; Weymer, 1911: 201-202, pl. 47c; Schwanwitsch, 1928: 461; Gaede, 1931: 444; D'Abrera, 1988: 773.

Magneuptychia divergens (Butler, 1867); Lamas, 2004: 220; Brévignon, 2008: 72-73, 84, 88, fig. 37a, b (genitales masculinos), 17c (♂ habitus, dorsal, ventral); Brévignon & Benmesbah, 2012: 52.

Material examinado. – 1 ♂ sintipo, Barra, Amazonas [Brasil], *Bates coll*., Godman-Salvin coll. 1904-1, B. M. Type No. Rh 3206 (BMNH).

Comentarios. – *Stevenaria divergens* (Butler, 1867) es una especie aun poco conocida, que según Brévignon (2008) vuela en bosques de altitudes inferiores a los característicos de las dos especies pantepuianas aquí descritas. Sin embargo, su distribución pareciera coincidir con la extensión del escudo guayanés y sus aledaños amazónicos. El tipo, recolectado por H. W. Bates (BMNH, examinado por ÁLV en 1998 y 2001), es de "Barra, Amazonas", correspondiente con la Barra de Río Negro (Bates, 1850), localidad que desde 1848 es oficialmente Manaus (Amazonas, Brasil). D'Abrera

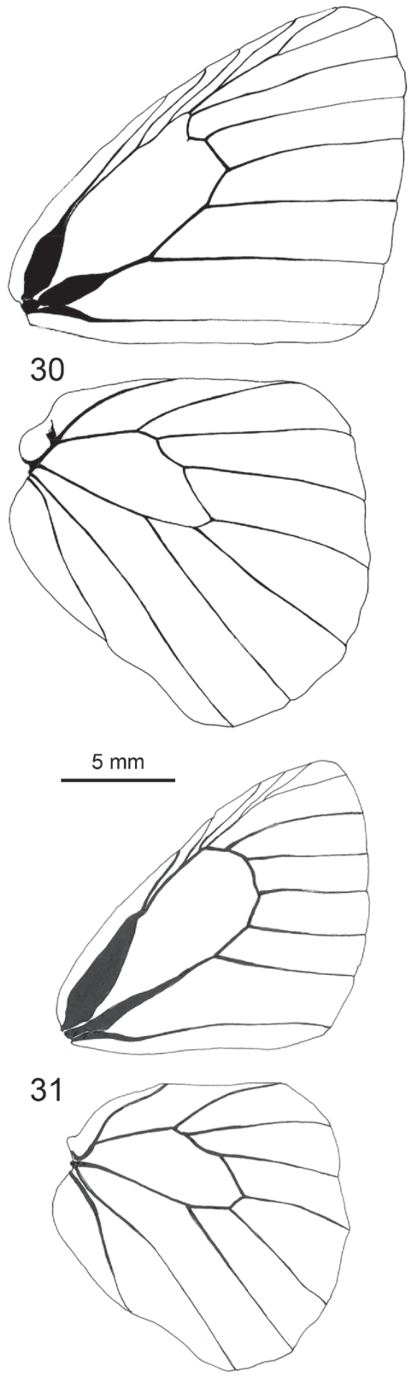


Fig. 30-31. – Venaciones alares. – 30, *Stevenaria yutajensis* n. gen., n. sp. [wing prep. ALV006-14]. – 31, *Cissia penelope* (Fabricius) (Venezuela, Bolívar, Río Grande [wing prep. ALV 007-14]).

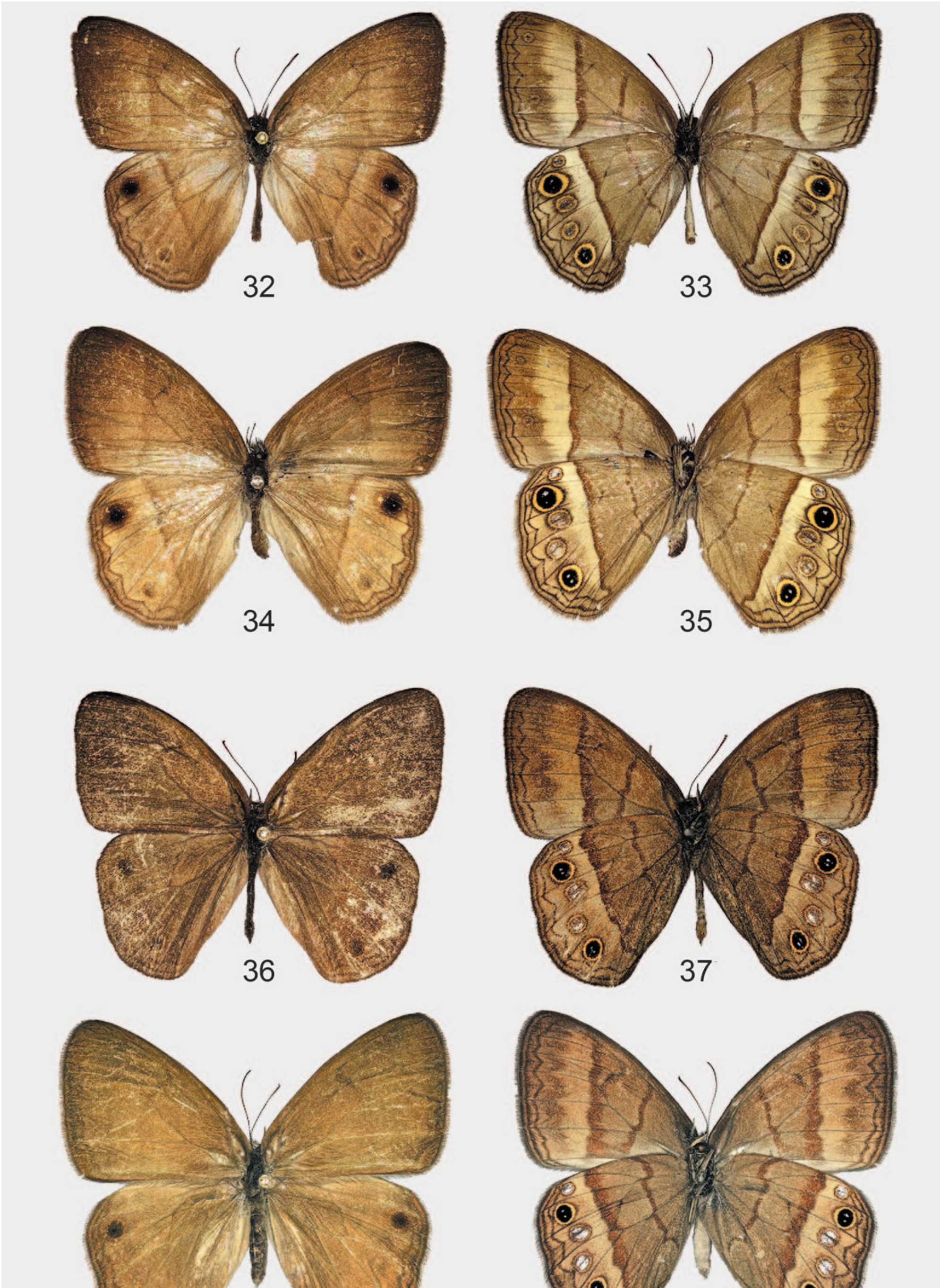


Fig. 32-39. – *Stevenaria spp.*, habitus, cara dorsal y ventral. – 32-35, *S. yutajensis* n. sp.: 32-33, ♂ holotipo; 34-35, ♀ alotipo. – 36-39, *S. nakaharai* n. sp.: 36-37, ♂ holotipo; 38-39, ♀ alotipo.

(1988) mencionó para este taxón, además de Amazonas, las “Guianas, (Surinam)”. Brévignon (2008) la registró de Guayana Francesa: Roura (Galion), Saint-Jean.

Schwanwitsch (1928) hizo una breve mención de una particularidad de *S. divergens* en relación a la marcada divergencia de la banda postdiscal ventral del ala anterior. Este rasgo, aunque menos acentuado, se encuentra también en la especie descrita a continuación, *Stevenaria yutajensis* n. sp., la cual hemos seleccionado como especie tipo del género, por representar, en cuanto a la banda divergente en cuestión, un estado intermedio entre *S. divergens* y *S. nakaharai* n. sp.

La fotografía del aparato genital masculino de *S. divergens* (Brévignon, 2008: 88, fig. 37a, b), evidencia no sólo los caracteres diagnósticos del nuevo género, sino una similitud estructural con *S. yutajensis* n. sp., en especial la conformación del uncus y de las valvas. Brévignon señaló acertadamente las singularidades de *S. divergens*: extremidad de las valvas en garfio, gnathi reducidos, aedeagus largo y delgado.

Stevenaria yutajensis Viloria & Costa, **n. sp.**

http://zoobank.org/BB52E9B8-14B4-4D06-81DA-4EF89EEE6099

Holotipo: ♂, Venezuela, Amazonas, Cerro Yutajé, 5°45’N - 66°8’W, 1750 m, 17-24.II.1995, *J. L. García*, Exp. Terramar (MIZA).

Alotipo: ♀, *idem*, 12-17.II.1995, *J. Clavijo A.*, Exp. Terramar (MIZA).

Paratipos: 2 ♂ [1 genit. prep. ALV537-14, Wing prep. ALV006-14], 1 ♀, *idem* alotipo (MIZA).

Descripción del macho. – Fig. 32-33, 40. Longitud del ala anterior 19,5-20,5 mm, media 19,8 mm (n = 3). Ojos marrón oscuro, glabros. Palpos setosos, recubiertos de escamas blancas en el primer segmento, segundo y tercer segmentos dorsal y ventralmente pardos, línea lateral pardo amarillenta, el segundo adicionalmente con escamas crema y setas dorsales pardo y crema. Antenas un tercio de la longitud de la costa. Cuerpo dorsalmente marrón muy oscuro, ventralmente oscuro en el tórax, blanco crema en el abdomen.

Ala anterior triangular, tornus más anguloso que el de *S. nakaharai* n. sp. Ala posterior suboval, muy ancha en el margen externo, el cual carece de crenulación. Color de fondo de la cara dorsal de las alas pardo, progresivamente oscurecido hacia la mitad distal del ala anterior, más claro en el tercio basal de ambas alas, las venas distintamente más oscuras que el fondo; ambas alas presentan una línea postdiscal difusa más oscura que el fondo, paralelas a los márgenes externos y algo sinuosas.

Ala posterior con dos líneas submarginales más o menos paralelas al margen externo, margen y líneas oscuros, la línea más basal zigzagueante; sobre el área submarginal un punto subapical grande, oscuro, circular, de bordes difusos, en celda M1; la sombra de tres ocelos oscuros (sin pupila definida), circundados de un halo pardo claro, en celdas M2, M3 y Cu1, respectivamente. Cara ventral de las alas: mitad basal pardo brillante, zona postdiscal amarillo claro cremoso, cuarto distal anterior marrón chocolate, cuarto distal posterior amarillo claro cremoso; región discal del ala anterior limitada a ambos lados por sendas bandas de color marrón chocolate oscuro, la más basal más angosta, regular, convexa en relación a la base del ala, la más distal, recta, paralela al margen externo excepto que a partir de la vena Cu2 se hace divergente en relación a la base del ala, no toca el margen anal, el cual es blanco crema amarillento; dos líneas submarginales finas marrón oscuro, la más basal zigzagueante, la más próxima al margen regular y totalmente paralela al mismo, borde con flecos espesos de escamas largas marrón café; un ocelo subapical no muy nítido y sin pupila, marrón, circundado de amarillo ocre sucio y areolado de chocolate, en celda M1; la sombra de uno similar en celda Cu1; venas en general marrón oscuro. Cara ventral del ala posterior repite en general el patrón de bandas y líneas del ala anterior, bandas limitantes del área discal rectas, la más externa no toca el margen anal sino que se une por ese extremo con el extremo de la línea zigzagueante submarginal, línea marginal y margen corren paralelos, flequillos marrón café, menos densos que en el ala anterior.

Aparato genital masculino (fig. 40) con tegumen globular y profundo, uncus robusto y corto (1,5 veces la longitud del tegumen), ancho, con aletas redondeadas, sin quilla dorsal y más ancho que en

S. nakaharai n. sp.; vinculum más robusto, arco del vinculum menos ancho que en *S. nakaharai* n. sp.; saccus muy largo y estrecho, con una constricción singular en su base (cuello de botella); valvas más profundas en vista lateral, con proceso dorsal más pronunciado y prolongación apical digitiforme arqueada hacia arriba como un garfio (similar al de la valva de *S. divergens*), aleta dorsal interna de la costa de la valva, corta; aedeagus muy largo y delgado, arqueado y ancho en su base, a manera de cuchara.

Descripción de la hembra. – Fig. 34-35. Longitud del ala anterior 21-21,5 mm (n = 2). Difiere del macho por: talla promedio ligeramente mayor, alas ligeramente más redondeadas. Cara dorsal de las alas posteriores con color de fondo más claro y ocráceo. Cara ventral de ambas alas en general con colores más claros y brillantes; mitad basal con color de fondo más parduzco, mitad distal más amarillenta. Franjas marrones en general de color avellanado; mitad posterior de la franja marrón postdiscal del ala anterior menos divergente que en el macho; ocelos en general más nítidos, con pupilas más grandes.

Derivatio nominis. – Del Cerro Yutajé, de donde provienen los ejemplares examinados.

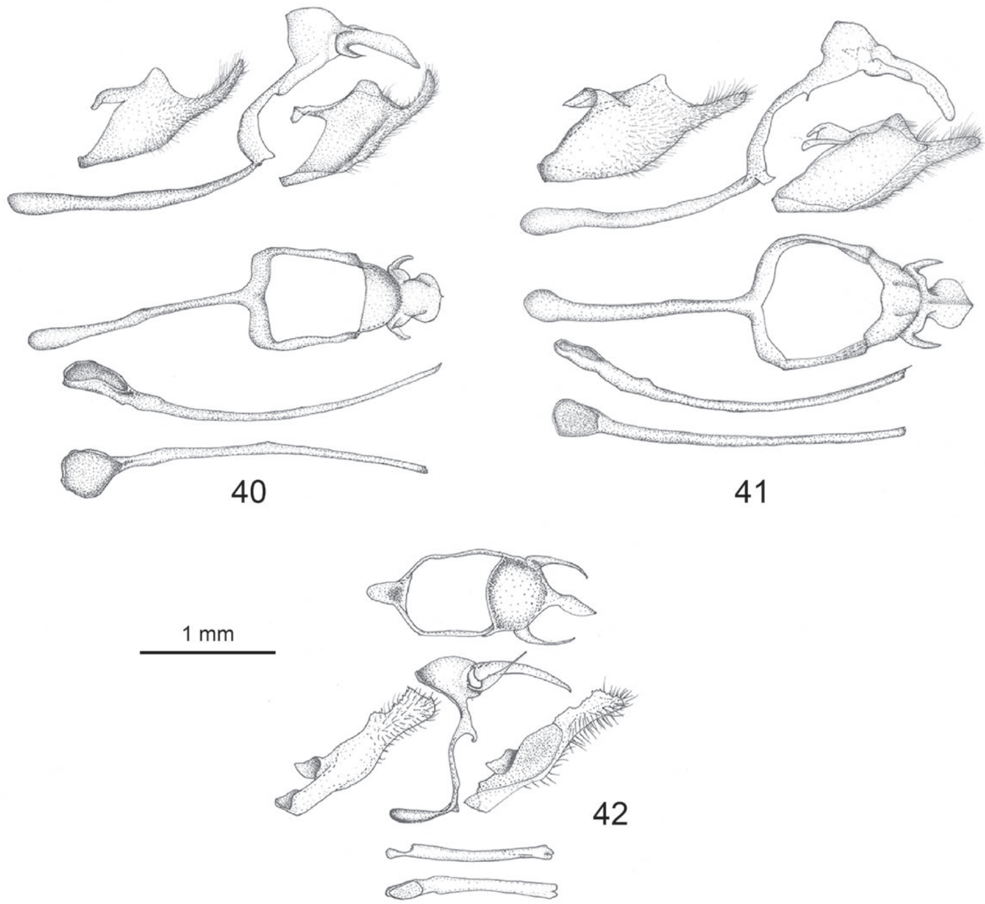


Fig. 40-42. – Aparato genital masculino, valvas y aedeagus separados de su posición original; arriba, vista lateral, valva a la derecha (cara interna), valva a la izquierda (cara externa); abajo vista dorsolateral de la armadura exceptuando valvas; aedeagus: superior, vista lateral; inferior, vista dorsoventral. – 40, *Stevenaria yutajensis* n. gen., n. sp. [genit. prep. ALV537-14]. – 41, *S. nakaharai* n. gen., n. sp. [genit. prep. ALV538-14]. – 42, *Cissia penelope* (Fabricius), Venezuela, Bolívar, Río Grande [genit. prep. ALV-555-15].

Hábitat y etología. – No hemos observado *S. yutajensis* n. sp. en condiciones naturales; sin embargo, reportes de las expediciones al Cerro Yutajé (p. ej., Myers & Donnelly, 2001) describen, a altitudes medias (1500-2000 m), hábitats equivalentes o muy parecidos a donde se encuentra *S. nakaharai* n. sp., en la región oriental del Pantepui.

Stevenaria nakaharai Viloria, Costa, Fratello & Neild, n. sp.

http://zoobank.org/4364A958-1110-40EA-AB0C-A26D22123291
[*Euptychia sp*.; Stachowitz & Arcimowicz, 2012: 65]

Holotipo: ♂, Venezuela, Bolívar, Akopán Tepui, Inká, 1820 m, 5°12’15”N - 62°01’55”W, 27.XII.2013, *M. Costa* (MIZA).

Alotipo: ♀, Venezuela, Bolívar, Sierra de Lema, La Escalera km 123, 1420 m, 5°57’54”N - 61°25’08”W, 9.IV.2001, *M. Costa* (MIZA).

Paratipos (27 ♂, 20 ♀): **Venezuela, Bolívar**. 1 ♂, 2 ♀, *idem* holotipo (MIZA); 1 ♀, *idem* alotipo (MIZA); 1 ♂, Akopán Tepui, Camp. Inká, 1850 m, 26.XII.2013, *M. Costa* (MIZA); 1 ♀, Akopán Tepui, Camp. Base, 2000 m, 27.XII.2013, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, Akopán Tepui, entre Inká y Base, 1900 m, 29.XII.2013, *M. Costa* (MIZA); 1 ♀, Sierra de Lema, La Escalera km 135, 1450 m, 3.IV.2003, *M. Costa* (MIZA); 1 ♀, Sierra de Lema, Sororopán, Salto Iworé, 1400 m, 23.XII.2011, *M. Costa* (MIZA); 6 ♂, Auyán Tepui, entre Libertador y El Oso, 2200 m, 23.XII.2012, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, 3 ♀, *idem*, 24.XII.2012 (MIZA); 1 ♀, Auyán Tepui, El Peñón, 1850 m, 26.XII.2012, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, Auyán Tepui, El Danto 1500 m, 12.III.2013, *M. Costa* (MIZA); 1 ♀, *idem*, 23.III.2013 (MIZA); 2 ♂, Auyán Tepui, 5°58’N - 62°32’W, 1700 m, *J. L. García & A. Chacón* (MIZA); 1 ♂, Ptarí Tepui, entre Punto Phelps y Base, 1900 m, 14.XII.2015, *M. Costa* (MNHN); 1 ♂, Talud Roraima, 2100 m, 29.III.2007, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, San Francisco de Yuruaní, 1200 m, 14.III.2009, *M. Costa* [genit. prep. ALV538-14, Wing prep. ALV005-14] (MIZA); 1 ♀, Ptarí Tepui, Punto Phelps, 1800 m, 10.IX.2013, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, Auyán Tepui, El Peñón, 1850 m, 2.IV.2015, *M. Costa* (MC); 1 ♀, Auyán Tepui, El Danto, 1500 m, 4.IV.2015, *M. Costa* (MC); 1 ♂, km 135 [La Escalera], Sierra de Lema, 1450 m, 13.IV.2003, *M. & C. Costa* [Neild prep. genitalia vial No. 267] (AFN); 1 ♂, 125 [La Escalera], Sierra de Lema, 1400 m, 9.IX.2003, *M. & C. Costa* [Neild prep. genitalia vial No. 268] (AFN); 3 ♀, km 122 [La Escalera], Sierra de Lema, 1440 m, 25.X.2000 [1 DNA analysis specimen No. 32] (AFN). **Guyana**. 9 ♂, 4 ♀, Region 7, Mt Ayanganna, 5°24,1’N - 59°57,4’W, 1585 m,13-18.IV.1999, *S. Fratello, R. Hanner, W. Prince, R. Williams* (8 ♂, 4 ♀ *in* USNM, 1 ♂ *in* FLMNH).

Descripción del macho. – Fig. 36-37, 41. Longitud del ala anterior 17,5-21; media 19,6 mm (n = 26). Ojos marrones, glabros; palpos setosos, dos veces tan largos como la cabeza, recubiertos en su mayor parte de escamas blanco crema, excepto en tercer segmento, el cual está cubierto dorso-ventralmente de escamas pardo oscuro, setas dorsales y ventrales marrón café. Antenas delgadas, alcanzan un tercio de la longitud de la costa. Cuerpo dorsalmente marrón oscuro, ventralmente pardo oscuro.

Ala anterior triangular, márgenes externo y anal rectos, ápice y tornus moderadamente redondeados. Ala posterior suboval, ancha en su porción distal, margen externo redondeado, sin crenulación. Color dorsal de fondo pardo oscuro, regular, finamente espolvoreados de escamas más claras, región apical del ala anterior un poco más oscurecida, región anal del ala posterior más clara, regiones basal y postbasal de ambas alas con escamas piliformes; ala posterior con dos puntos submarginales redondos más oscuros, difusos, sobre celdas R5 y Cu1, respectivamente; línea submarginal oscura, difusa, en región anal.

Cara ventral de las alas: mitad basal pardo oscuro, mitad distal pardo claro; ala anterior oscurecida en tres cuartos anteriores en la región postdiscal-submarginal; fina banda postbasal marrón oscuro, ligeramente irregular, divergente de la base del ala hacia su extremo anal; fina banda postdiscal marrón oscuro, menos nítida que la anterior pero más regular, relativamente recta entre la costa y el margen anal (paralela al margen externo); línea marrón zigzagueante, en el límite submarginal-marginal, línea recta marrón oscuro, muy regular, paralela al margen externo (también marrón oscuro); cara ventral del ala posterior con un patrón de bandas y líneas similar al del ala anterior; las tres bandas de la mitad basal algo menos

nítidas, la línea zigzagueante más pronunciada; serie de cinco ocelos postdiscales-submarginales en las celdas R5 a Cu1, respectivamente; M1 y Cu1 negros con dos pupilas blancas diminutas, los otros tres ocelos sin color negro, en cada una dos pupilas enormes plateadas, que rellenan prácticamente todo el espacio ocelar; todos los ocelos circundados de amarillo ocre y a su vez areolados finamente de marrón chocolate, sobre un fondo sombreado en medio de una banda postdiscal clara.

Aparato genital masculino (fig. 41) con tegumen achatado y corto, uncus al menos el doble de la longitud del tegumen, lanceolado, con aletas laterales redondeadas y quilla dorsal (a diferencia de *S. yutajensis* n. sp.), subunci espiniformes, aproximadamente dos quintos la longitud del uncus (en vista lateral), emergen de una base ancha posterior al tegumen, moderadamente proyectados hacia los lados, vinculum fuerte, más grueso que el diámetro promedio del aedeagus; saccus tubular, muy largo y ligeramente arqueado, su longitud dos veces y media la del uncus, más angosto en la base que en su extremo distal, valvas anchas en vista lateral, constreñida en su tercio distal para formar un apéndice más o menos digitiforme, regular, recto, con proceso dorsal, desde el cual emerge el doblez interno superior de la costa, cubierta de finas setas, más largas en el extremo digitiforme; aedeagus muy delgado y muy largo, relativamente recto en vista dorsoventral, base tres veces más ancha que extremo distal (pero nunca tan ancha como en *S. yutajensis* n. sp.), y arqueado (los extremos apuntando hacia arriba) en vista lateral.

Descripción de la hembra. – Fig. 38-39. Longitud del ala anterior 20-23,5 mm; media 21,6 mm (n = 21). Cuerpo robusto, dorsalmente marrón chocolate, ventralmente marrón claro, abdomen color crema. Difiere del macho en talla promedio ligeramente mayor; dorsalmente con mayor espolvoreado de escamas pardas, puntos oscuros submarginales más discretos, dos líneas oscuras submarginales paralelas al margen, mucho más distinguibles. Cara ventral de las alas repite básicamente el patrón descrito para el macho, pero color de mitad basal pardo brillante, mitad distal amarillo ocre brillante, sistema de bandas mejor definido, bandas más nítidas y de color avellanado; oscuro avellanado sobre las venas que cierran las celdas discales; margen anal de las alas anteriores amarillo.

Derivatio nominis. – Dedicamos la especie a nuestro colega Shinichi Nakahara, investigador de las mariposas Satyrinae neotropicales.

Hábitat y etología. – *S. nakaharai* n. sp. es común entre 1200 y 2200 m en localidades orientales del Pantepui, como Akopán Tepui (macizo del Chimantá), Auyán Tepui, Ptarí Tepui, Sierra de Lema, Roraima y Ayanganna. Ha sido hallada en dos tipos de hábitats contiguos: bosque altimontano de talud (fig. 28) y arbustales montanos. El primero está asociado a los taludes de los tepuyes, que son generados por los fragmentos que se desprenden por erosión de las paredes verticales, formando una cintura muy inclinada con una selva nublada de plantas bajas (6-12 m). Predominan aquí las *Bonnetia* (Bonnetiaceae), *Podocarpus* (Podocarpaceae), *Magnolia* (Magnoliaceae), *Schefflera* (Araliaceae), *Weinmannia* (Cunoniaceae). Los troncos y ramas están siempre recubiertos de musgos, líquenes, helechos y otras epifitas. El sotobosque es muy denso y predominan especies como *Orectanthe sceptrum* (Oliv.) Maguire (Xyridaceae), *Brocchinia tatei* L. B. Sm. y diversas subespecies (Bromeliaceae), *Didymiandrum stellatum* (Boeckeler) Gilly (Cyperaceae), bambúes y otros arbustos. El otro hábitat, el arbustal, se desarrolla en zonas de transición entre el bosque y la pared vertical: zonas prevalentemente rocosas, de suelos empobrecidos o de recuperación después de un incendio con plantas que crecen solamente de uno a dos metros.

Stevenaria nakaharai n. sp. es activa, en días soleados, desde las primeras horas de la mañana (7 h-8 h) hasta final de la tarde (16 h-17 h): vuelo bajo (1-2 m), muy irregular, a menudo se consigue en pequeños espacios abiertos, como los caminos de acceso a los taludes, donde suele posarse en el suelo buscando nutrientes. Una vez espantada su vuelo es errático y veloz, buscando refugio entre los arbustales. No es atraída por cebos orgánicos como el plátano fermentado, heces u orina.

Redefinición del género *Magneuptychia* (Satyrinae)

Género ***Magneuptychia*** Forster, 1964

Especie tipo: *Papilio libye* Linnaeus, 1767.

Magneuptychia Forster, 1964, se propuso con una diagnosis superficial e insuficiente, para la cual se tomó como referencia comparativa el género *Argyreuptychia* Forster, 1964, que resultó ser un sinónimo de *Cissia* (Miller, 1968: 92). Se anexa aquí una traducción libre de la descripción original de *Magneuptychia* (Forster, 1964) y de los reveladores comentarios que hizo su autor en relación a las especies que él propuso incluir provisionalmente en el género, dejando sobreentendido que la heterogeneidad del grupo, evidente en la diversidad morfológica genital ilustrada, podía prever su futura disgregación.

« Se distingue de *Argyreuptychia* nov., género estrechamente relacionado, por la constitución robusta y mayor expansión alar de sus mariposas, por la ausencia fundamental de manchas ocelares en la superficie superior del ala y, aunque no significativamente, por la constitución del aparato copulador masculino con un uncus sustancialmente más fuerte (Figs. 147-160). Hasta ahora la mayor parte de las especies aquí identificadas son poco conocidas, de manera que en muchos casos la demarcación específica todavía es altamente incierta. Puede asumirse también que en presencia de ejemplares adicionales no podrá evitarse otra división genérica. Hasta tanto no haya noticias más adelantadas se mantienen en este género: *helle* Cramer, *libye* Linné, *libyoidea* Butler (1866 [*sic*], Proc. Zool. Soc. Lond., p. 487; 1867, t. 11, f. 13), *analis* Godman (1905, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 185, t. 10, f. 1), *batesii* Butler (1866 [*sic*], Proc. Zool. Soc. Lond., p. 493, t. 40, f. 16), *thalessa* Möschler (1876 [*sic*], Verh. Zool. Bot. Ges. Wien 26, p. 324, t. 3, f. 11), *lethra* Möschler (1882 [*sic*], Verh. Zool. Bot. Ges. Wien 32, p. 320), *ayaya* Butler (1866 [*sic*], Proc. Zool. Soc. Lond., p. 492, t. 40, f. 11), *juani* [*sic*] Staudinger (1888 [*sic*], Exot. Tagf. 1, p. 226, t. 80), *ocnus* Butler (1866 [*sic*], Proc. Zool. Soc. Lond., p. 467; 1867, t. 11, f. 8), *nortia* Hewitson (1862, Exot. Butterfl. 3, *Euptychia*, t. 1, f. 2), *gera* Hewitson (1850, Ann. Mag. Nat. Hist. (2) 6, p. 439), *tricolor* Hewitson (1850, Ann. Mag. Nat. Hist. (2) 6, p. 440), *fulgora* Butler (1869, Lep. Exot., p. 7, t. 3, f. 4), *calpurnia* Felder (1867, Novara Reise Lep. 3, p. 484), *lea* Cramer (1779 [*sic*], Pap. Exot. 2, t. 151, f. C, D), *junia* Cramer (1782 [*sic*], Pap. Exot. 4, t. 292, f. D. E.). ».

Con base en el examen de los especímenes tipo de la mayoría de las especies arriba mencionadas, de la literatura original y de las correspondientes revisiones nomenclaturales, Lamas (1997, 2004) transfirió *M. calpurnia* (C. Felder & R. Felder, 1867) a *Pareuptychia* Forster, 1964, como sinónimo de *P. lydia* (Cramer, 1777), propuso un nombre de reemplazo para *M. helle* (Cramer, 1779) (*Magneuptychia fugitiva* Lamas, 1997), pasó a sinonimia a *M. thalessa* (Möschler, 1877) [de *M. harpyia* (Felder & Felder, 1867)], *M. lethra* Möschler, 1883, y *M. libyoidea* Butler, 1867 [de *M. libye* (Linnaeus, 1767)], *M. ayaya* Butler, 1867 [de *M. iris* (C. Felder & R. Felder, 1867)] y *M. junia* (Cramer, 1780) [de *M. lea* (Cramer, 1777)] y degradó a subespecies a *M. nortia* (Hewitson, 1862) [de *M. gera* (Hewitson, 1850)], *M. batesii* (Butler, 1867) [de *M. harpyia*] y *M. fulgora* (Butler, 1869) [de *M. tricolor* (Hewitson, 1850)]. Así mismo, incluyó en *Magneuptychia* los siguientes taxones: *Cissia gomezi* Singer, DeVries & Ehrlich, 1983, *Euptychia agnata* Schaus, 1913, *E. divergens* Butler, 1867, *E. drymo* Schaus, 1913, *E. francisca* Butler, 1869, *E. libye* f. *gracilis* Weymer, 1911 [como sinónimo de *M. ocnus* (Butler, 1867)], *E. metagera* Butler, 1867 (syn. *E. nortia abrahami* Bryk, 1953), *E. mimas* Godman, 1905, *E. moderata* Weymer, 1911, *E. modesta* Butler, 1867, *E. mycalesis* Röber, 1927, *E. nebulosa* Butler, 1867, *E. newtoni* Hall, 1939, *E. nobilis* Weymer, 1911 (como subespecie de *M. gera*), *E. opima* Weymer, 1911, *E. pallema* Schaus, 1902, *E. philippa* Butler, 1867 [como subespecie de *M. lea* (syn. *E. batesii* f. *tersa* Weymer, 1911)], *E. probata* Weymer, 1911 (syn. *E. aliciae* Hayward, 1957), *E. segesta* Weymer, 1911, *E. tiessa* Hewitson, 1869, *Neonympha alcinoe*

Felder & Felder, 1867 (syn. *E. benedicta* Butler, 1877, *E. pamela* Hayward, 1957), *N. terentia* Felder & Felder, 1867 (como sinónimo de *M. harpyia harpyia*) y *Papilio ocypete* Fabricius, 1776 (syn. *N. sabina* Felder & Felder, 1867, y *E. helle* var. *olivacea* Aurivillius, 1929).

El arreglo de Lamas ha tenido aceptación general y es el que han seguido los autores después de 2004 (p. ej., Murray & Prowell, 2004; Brévignon, 2005, 2008; Kaminsky & Freitas, 2008; Marín *et al*., 2009, 2011, 2012; Peña *et al*., 2010, 2011; Marín, 2011; Brévignon & Benmesbah, 2012; Warren *et al*., 2014; Zacca *et al*., 2014). Sin embargo, varios análisis cladísticos recientes de Satyrinae neotropicales, basados en caracteres morfológicos y/o secuencias de ADN mitocondriales (COI, Cyt b y ND1) y nucleares (EF-1α, wingless, GAPDH y RpS5) (Murray & Prowell, 2004; Peña *et al*., 2006, 2010, 2011; Marín *et al*., 2009, 2011, 2012) generan cladogramas que evidencian el polifiletismo de *Magneuptychia*, mostrando distancias genéticas muy grandes entre diversas especies del género o anidamientos de las mismas dentro de grupos de especies asignadas corrientemente a otros géneros (p. ej., dependiendo de cada caso, a *Cepheuptychia* Forster, 1964, *Chloreuptychia* Forster, 1964, *Cissia* Doubleday, *Erichthodes* Forster, 1964, *Euptychoides* Forster, 1964, *Megeuptychia* Forster, 1964, *Neonympha* Hübner, 1808, *Pareuptychia* Forster, 1964, *Satyrotaygetis* Forster, 1964, *Splendeuptychia* Forster, 1964, *Yphthimoides* Forster, 1964). Consecuentemente, los autores han asumido que los datos acumulados implican que *Magneuptychia sensu lato* es muy heterogéneo genética y morfológicamente, o sea que no es un grupo natural. Este caso corrobora la presciencia de las ideas de Forster, imponiendo la necesidad de ir despejando el camino para establecer y comparar las homologías morfológicas de éste y otros géneros de Satyrinae neotropicales.

Material examinado. – *Magneuptychia libye*. – **Venezuela**. 1 ♂, Zulia, [Perijá], Serranía de Abusanky, Aractogba-Yegbachí, 110-255 m, 11.I.1989, *Á. L. Viloria* (MBLUZ-0354) (MBLUZ); 1 ♂, Zulia, [Perijá], Serranía de Motilones, El Tukuko, 360 m, 24.I.1982, *E. Inciarte, E. Rubio, T. Borrego* [genit. prep. ALV-s/n-1990]; 1 ♀, *idem*, IV.1986 (MALUZ); 1 ♂, Zulia, [Perijá], El Tukuko, 14-15.VII.1982, *A. Chacón, R. Grance* (MIZA); 1 ♂, Miranda, Parque Nacional Guatopo, 8.XI.1981, *M. Costa* [genit. prep. ALV535-14] (MC); 1 ♀, Táchira, Santa Ana, 15.X.1983, *M. Costa* (MC); 1 ♀, Monagas, San José de Buja, 22.VII.2007, *M. Costa* (MC); 1 ♀, Bolívar, Río Grande, 17.IV.1984, *M. Costa* (MC); 1 ♀, Bolívar, Río Grande, 18.IV.1984, *M. Costa* (MC).

Magneuptychia lethra. – **Venezuela**. 1 ♀, Amazonas, Pintao, 11.II.2012, *R. & R. Mattei* (IVIC); 1 ♂, *idem*, 1.III.2014 [genit. prep. ALV556-15] (IVIC); 1 ♂, Bolívar, Kavanayén – Unatöy, 1100 m, 2.I.2004, *M. Costa* (MC).

Magneuptychia n. sp. (Viloria y Costa, en prep.) – **Venezuela**. 1 ♀, Bolívar, km 22 vía Icabarú, 4.IX.2002, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, Bolívar, San Francisco de Yuruaní, km 7 vía Roraima, 1200 m, 8.IX.2008, *M. Costa* (MIZA); 2 ♂, Bolívar, Peraitepui, vía Roraima, 1300 m, 19.XII.2010, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, Bolívar, bajada a Kavanayén, vía Roraima, 1350 m, 30.XII.2011, *M. Costa* (MIZA); 1 ♂, Bolívar, talud via Iworé, 1300 m, 6.VII.2012, *M. Costa* [genit. prep. ALV520-14] (MIZA); 1 ♀, *idem*, 1200 m, 8.VII.2012 [genit. prep. ALV519-14, wing prep. ALV013-14] (MIZA).

Designación de un neotipo para* Papilio libye *Linnaeus, 1767. – La especie tipo de *Magneuptychia*, por designación original, es *Papilio libye* Linnaeus, 1767 (Forster, 1964: 125), cuya descripción es Linnaeus (1767: 772).

« *Libye. 146. P. N. alis dentatis fuscis: subtus lineatis; posticis ocellis sex pupilla argéntea.* Habitat in *India.*

Magnitude vix P. urticae. Alae omnes supra *fusconigrae.* Subtus *omnes fusco-purpurascens strigis 2 ferrugineis.* Primores subtus *ocellio I versus apicem* Inferiores *postice subtus ocellis 6 fuscis: pupilla argéntea íride flavo; horum ocellus 2 & 5 major; 6 obsoletus.* ».

Linnaeus no incluyó ilustración, pero los caracteres descritos son precisos y corresponden bien con el fenotipo históricamente atribuido a *Magneuptychia libye* (fig. 21). El carácter clave señalado es la presencia de seis ocelos con iris amarillo y pupilas plateadas en la cara ventral

del ala posterior; segundo y quinto más grandes, el sexto atrofiado. Pocas especies de Satyrinae americanas poseen series de más de cinco ocelos ventrales posteriores, entre ellas *Euptychia philippa* Butler, 1867, es totalmente marrón en el dorso (sin manchas ocelares); ventralmente tiene dos bandas ferruginosas y seis ocelos alineados postdiscalmente. Sin embargo, sus pupilas son blancas y las alas no son claramente dentadas sino suavemente onduladas. La primera ilustración conocida de *Papilio libye* la presentó Sulzer (1776: 34, tab. XVII, fig. 7). Se trata de un grabado (coloreado a mano en algunas copias del libro) de alta calidad y buena definición, pero impreciso en dos aspectos: las pupilas ocelares se presentan únicas y blancas (no plateadas), al estilo de *E. philippa*, o de "*Magneuptychia*" *trinitensis* Brévignon & Benmesbah, 2012, y no se representa el sexto ocelo "*obsoletus*". Linnaeus (1767) señala (dos veces) que las pupilas son plateadas, pero no advierte si en algunos casos estas son dos por ocelo. *M. libye* varía en este aspecto; los ocelos 3 y 4 suelen tener dos grandes pupilas plateadas muy próximas que pueden fusionarse, el resto de los ocelos llevan una o dos pupilas diminutas. Es posible que el material examinado por Linnaeus no evidenciara claramente la duplicación de las pupilas. El tipo de *Papilio libye* no ha podido ser localizado entre los especímenes linneanos de mariposas que se conocen (Honey & Scoble, 2001: 343). La probabilidad de que este haya desaparecido es muy alta y la de localizar un posible espécimen linneano es ínfima, puesto que las fuentes conocidas de las colecciones de mariposas que Linnaeus examinó y sus destinos actuales han sido exhaustivamente revisados por los dos autores mencionados. La localidad tipo de *P. libye* es "India" ("aus Indien" en Sulzer, 1776: 34) y debe ser interpretada como errónea, a menos que corresponda a las "Indias occidentales", tal como eran llamadas las islas del Caribe (Antillas) hasta el siglo xix. Poblaciones insulares de *Magneuptychia libye* sólo se han encontrado en Trinidad y Tobago (Kaye, 1921; Barcant, 1970; Urich, 1980; Cock, 2014). Honey & Scoble (2001) consideran que la procedencia del material examinado por Linnaeus es "[South America]", en cuyo caso, juzgando por otros casos similares, pareciera más probable que Linnaeus hubiese descrito la especie con base en material proveniente de Surinam. El fenotipo de un espécimen de Surinam, ilustrado adecuadamente por Gernaat *et al.* (2012: 242-243, pl. 38, fig. 9-10), corresponde bien con el taxón de Linnaeus. Honey & Scoble (2001) se refieren erróneamente a la ilustración de D'Abrera (1988: 781) como un ejemplo de identidad de esta especie, pero, la imagen en cuestión (cara ventral) representa un individuo de *M. libyoidea* Butler (ver abajo).

Existen dos antiguos especímenes (siglo xviii), plenamente identificables como *M. libye*, preservados en museos de Gran Bretaña; uno, posiblemente una hembra, sin antenas y con el ala posterior derecha rota en el margen, sin localidad, se encuentra en el Hunterian Museum and Art Gallery de la Universidad de Glasgow, con una etiqueta rectangular de la época, manuscrita: "*Pap. Libye / Fabr. pag. 75 Nº 334*" (GLAHM 2875919; imagen disponible en línea: http://www.huntsearch.gla.ac.uk/cgi-bin/foxweb/huntsearch/DetailedResults.fwx?collection=all&searchTerm=127523&mdaCoe=GLAHM). Este ejemplar perteneció a la colección de William Hunter y pudo haber sido examinado e identificado por J. C. Fabricius en alguna de sus visitas a Londres (Hancock, 2004, 2015). La especie aparece citada varias veces por este último autor (Fabricius, 1775: 494, nº 220; 1781: 75, nº 334; 1787: 37, nº 391; 1793: 98, nº 303).

El otro espécimen, macho, pero posiblemente con el abdomen de otra mariposa, hembra, añadido posteriormente, se encuentra en la colección Rothschild del Natural History Museum de Londres, ex colección Felder [examinado por ALV en 1998 y 2001] y proviene presumiblemente de la colección de Pieter Cramer vía Cornelius van Lennep [de acuerdo con las indicaciones aportadas por Chainey (2005)]. Este espécimen está en mejores condiciones de preservación, aunque igualmente sin antenas y se encuentra rotulado con una etiqueta circular celeste manuscrita "*Coll. Lenep / Surin* [am].", una circular blanca, más grande, impresa: "*Felder / Coll*^{n}", una rectangular impresa: "*Rothschild / Bequest / B. M. 1939-1*"; finalmente,

una rectangular más grande manuscrita "*N°. 123. / RENATA / Cr. IV. 326.A.*"(imagen en línea: http://www.butterfliesofamerica.com/Lamas/n_miscellaneous0014.jpg), la cual de acuerdo con CHAINEY (2005) corresponde con la etiqueta estilo "van Lennep" adjudicada a los tipos putativos de Cramer / Stoll. Esta etiqueta originalmente no estaba inserta en el alfiler de los especímenes sino en la parte externa de las cajas que contenían las mariposas de la colección van Lennep cuando fuera adquirida por Cajetan Felder. Por no corresponder el fenotipo de este espécimen con la descripción e ilustración de *Papilio renata* Stoll, 1780, asumimos que este rótulo de identificación fue erróneamente colocado en su alfiler en una fecha posterior a su adquisición por Felder y que el verdadero tipo de *Papilio renata* (hasta la fecha extraviado) posiblemente se encuentra todavía sin identificar en la colección Rothschild. A pesar de los inconvenientes de llevar tal etiqueta y un abdomen que aparenta ser de otra mariposa, hemos decidido designar este espécimen como el NEOTIPO (**presente designación)** de *Papilio libye* Linnaeus[1] con el propósito expreso de fijar y estabilizar el nombre de esta especie y de establecer una localidad tipo plausible. Esta es la muestra física representativa más antigua reconocible con tal identidad, con datos de localidad, en cuya cara ventral del ala posterior es evidente el sexto ocelo atrofiado señalado en la descripción linneana (no así en el espécimen de la colección de Hunter). El neotipo presenta dos manchas ocelares vestigiales por debajo del ocelo subapical del ala anterior, las cuales hemos podido advertir como un rasgo variable aún entre individuos de una misma población, por lo menos en Venezuela. El caso cumple así con las condiciones calificativas para la designación de un neotipo establecidas en el Art. 75.3 del *Código Internacional de Nomenclatura Zoológica* (ICZN, 1999: 84-85).

Caracteres diagnósticos y composición específica. – En la descripción de *Papilio libye*, el "*6 obsoletus*" corresponde al minúsculo ocelo oval (microocelo) ya referido, bien definido sobre el margen anal, en el extremo de la banda discal externa de la cara ventral del ala posterior; es decir, un elemento ocelar poco evidente, dislocado de la linearidad postdiscal de los otros cinco. Consideramos este rasgo inusual como el carácter externo diagnóstico de *Magneuptychia sensu stricto*.

El mismo se encuentra en *Euptychia libyoidea* ("*ocello simili minimo ad marginem internum, fasciam externam mediam terminali*"; Butler, 1867: 487), una especie que reconocemos válida en base al examen de su tipo y a comparaciones que hemos realizado con otras especies cercanas. A esto habría que añadir otras evidencias: 1. Los caracteres morfológicos externos que la separan de *M. libye* según lo descrito ampliamente por Butler; 2. Las diferencias genitales de ambas especies evidentes en las ilustraciones comparativas de FORSTER (1964: 126, fig. 148-149) y 3. El reconocimiento reciente de su posible genotipo (PRADO *et al.*, 2011: 5, fig. 3, fenotipo F2 *M. libye* ECO02).

La disponibilidad del material originario de Butler nos permite efectuar aquí la designación de un lectotipo para este taxón. LECTOTIPO (**presente designación)**[2] : ♂, Nicar/agua (etiqueta manuscrita circular celeste), Nicaragua (impreso) / coll. by / De Latre / 56 -78 (manuscrito, etiqueta cuadrada), Type (etiqueta circular impresa, con borde rojo), *Euptychia / libyoidea* / Butler Monogr. (etiqueta manuscrita rectangular celeste), B. M. Type / No. Rh. 3243 / *Euptychia / lybioidea* / ♂ Butler (etiqueta impresa y manuscrita, cuadrada), *Euptychia libyoidea* Butler, 1867 / Male, LECTOTYPE / A. L. Viloria & M. Costa, / designated November 2015 [etiqueta rectangular roja impresa] (BMNH)].

El sexto ocelo también se encuentra en *Euptychia lethra* [lectotipo: Surinam, imagen del tipo (hembra) en WARREN *et al.* (2014)] [syn. *Euptychia newtoni* Hall, 1939, **n. syn.** (lectotipo: Guyana)], especie distinta de las dos ya mencionadas por la mayor anchura de sus bandas ventrales,

[1] Etiqueta rectangular roja impresa: "*Papilio libye* LINNAEUS, 1767 / Male, NEOTYPE / A. L. Viloria & M. Costa, / designated November 2015".

[2] Material tipo examinado por Á. L. Viloria en el BMNH en 1998 (imágen en: http://www.butterfliesofamerica.com/L/t/Magneuptychia_libye_a.htm)

por la manchita circular submarginal pardo claro en la vena Cu1 sobre el ala anterior del macho y por su aparato genital masculino [ilustrado por Brévignon (2008: lám. 4, fig. 41a-c)], más similar al de *M. libyoidea* que al de *M. libye* por la prominencia de la cresta ampular en sus valvas.

El nombre *lethra* Möschler, 1883, es el más antiguo disponible para este taxón. La descripción de Möschler se refiere a dos hembras claramente distintas de aquellas de *M. libye.* Por otro lado, Hall (1939) describe *E. newtoni* con base en un macho diferente de *M. libye* por las peculiares manchas androconiales del ala anterior. Ni Möschler conoció los machos de esta especie, ni Hall las hembras, pasando para este último inadvertido de que su especie *newtoni* pudiera tratarse del mismo taxón ya denominado por Möschler, una especie sexualmente dimórfica. No obstante, tanto Möschler como Hall detectaron y mencionaron la presencia de *M. libye* en Surinam y en Guyana, respectivamente. Sus trabajos son exhaustivos y abundan en detalles y observaciones valiosas. En nada pueden calificarse de superficiales. De acuerdo con la evidencia de registros acumulados de Surinam (Möschler , 1883 ; Geernaat *et al*., 2012), Guyana (Hall, 1939), Guyana Francesa (Brévignon , 2005; Brévignon & Benmesbah, 2012), Trinidad (Kaye, 1940 ; Cock , 2014), oriente de Venezuela (este trabajo) y posiblemente hasta la región de Pará en Brasil, *M. libye* y *M. lethra* coexisten ampliamente en una extensión ligeramente más amplia que el área geológicamente correspondiente al escudo guayanés, y son las únicas especies del género hasta ahora conocidas en toda la región de bosques bajos de esta zona. Una tercera especie, cercana a ellas, aún no descrita, ha sido recientemente reconocida en la región del Pantepui. Como vuela aparentemente por encima de 1200 m, es parapátrida a *M. libye* y a *M. newtoni*.

De 35+ especies hasta ahora atribuidas a *Magneuptychia* (Lamas, 1997, 2004; Brévignon, 2005; Brévignon & Benmesbah, 2012; Zacca *et al*., 2014) solamente las tres mencionadas se relacionan estrechamente por la presencia común del sexto ocelo discal, dislocado, sobre el margen anal[3]. Se reconocen rasgos comunes entre estas tres especies en los siguientes caracteres genitales masculinos: tegumen globoso, bien diferenciado de la base del uncus, subunci y saccus robustos y valvas encrestadas con un proceso ampular (medio dorsal) distintivo (fig. 27). Las alas anteriores de las tres especies son subtriangulares con márgenes lisos; las alas posteriores oblongas con margen externo más o menos crenulado y margen anal ligeramente excavado en su mitad distal. Ala anterior: Sc y raíz de Cu1-Cu2 muy infladas en la base; Sc termina más allá de la mitad de la costa, R1 y R2 independientes, emergen a partir del cuarto distal de la celda discal, R3-R5 emerge justo en la esquina superior distal de la celda discal, R3 nace a un tercio de la distancia entre el nacimiento de R3-R5 y el ápice del ala; R4 y R5 se bifurcan en el segundo tercio; celda discal anterior sin venas recurrentes; m1-m2 curvada hacia el interior de la celda; m2-m3 recta; A2 independiente. Ala posterior: Hu presente, emergiendo en oposición a la raíz de Rs-M1; Sc-R1 finalizando más o menos en la mitad de la costa; A2 y A3 independientes (fig. 18).

Sustentamos lo arriba expuesto como argumento de una relación natural entre *Papilio libye* y los otros dos taxones aquí mencionados, por lo cual proponemos restringir al siguiente grupo de especies al género *Magneuptychia*: *M. libye*, *M. libyoidea* y *M. lethra*. La distribución de *M. libye* parece ser bastante amplia en las zonas bajas de América tropical (desde el sur de México al norte de Argentina); *M. libyoidea* es conocida de México y Centroamérica [Guatemala, Nicaragua y posiblemente Costa Rica, ver *Cissia libye* en DeVries (1987: lám. 49, fig. 34)]; *M. lethra* se conoce de Surinam (Möschler, 1883), Guayana Francesa (Brévignon, 2008; Brévignon & Benmesbah, 2012), Guyana (Hall, 1939) y Trinidad (Kaye, 1940; Cock, 2014), registrándose aquí por primera vez en Venezuela (ver material examinado).

[3] Otras seis especies, descritas bajo el género *Euptychia*, también poseen un microocelo en una posición similar: *E. gulnare* Butler, 1870, *E. oreba* Butler, 1870, *E. lesbia* Staudinger, 1886, *E. palladia* Butler, 1867, *E. attenboroughi* Neild, Nakahara, Fratello & Le Crom, 2015, y *E. sophiae* Zacca, Nakahara, Dolibaina & Dias, 2015; sin embargo, otros caracteres del patrón alar y sobre todo de la estructura genital las distinguen totalmente de *Magneuptychia sensu novo*.

Por no compartir el conjunto de caracteres arriba indicados, consideramos que deben excluirse de *Magneuptychia* los siguientes taxones: *agnata* Schaus, *alcinoe* Felder & Felder, *analis* Godman, *batesii* Butler, *divergens* Butler (aquí transferida a *Stevenaria* n. gen.), *drymo* Schaus, *flavofascia* Zacca & Siewert, *francisca* Butler, *fugitiva* Lamas, *fulgora* Butler, *gera* Hewitson, *gomezi* Singer, DeVries & Ehrlich, *harpyia* Felder & Felder, *hiemalis* Butler, *inani* Staudinger, *iris* Felder & Felder, *keltoumae* Brévignon & Benmesbah, *lea* Cramer, *metagera* Butler, *mimas* Godman, *moderata* Weymer, *modesta* Butler, *murrayae* Brévignon, *mycalesis* Röber, *nebulosa* Butler, *nobilis* Weymer, *nortia* Hewitson, *ocnus* Butler, *ocypete* Fabricius, *opima* Weymer, *pallema* Schaus, *philippa* Butler, *probata* Weymer, *segesta* Weymer, *tiessa* Hewitson y *tricolor* Hewitson.

Agradecimientos. – Agradecemos a Paolo Costa y Dulce Romero por su ayuda y compañía en las recientes expediciones al Pantepui junto a Ricardo, Tito y Martín Chaní, de la comunidad pemón de Kavanayén. Así mismo por la colaboración de quienes proporcionaron en préstamo o donación especímenes para estudios o pusieron a disposición datos de colecciones a su cargo: Enrique Lorenzoni (Costa Rica), Olaf Mielke, André Freitas y Augusto H. Bautista R. (Brasil), Jorge Llorente y Armando Luis Martínez (México). Estimamos gratamente las contribuciones de José Clavijo (MIZA, Venezuela), Gerardo Lamas (Perú) y Otto Huber (Italia y Venezuela). Este trabajo no hubiera sido posible sin el apoyo de curadores y encargados de colecciones, a quienes agradecemos su asistencia y cooperación en general: Quintín Arias, Jürg de Marmels, Marco Gaiani (MIZA), Paco Romero (CFR y MIZA), Brian Harris (USNM), Philip R. Ackery, George W. Beccaloni, Blanca Huertas, Bernard D'Abrera, David C. Lees, Jim Reynolds, R. I. Vane-Wright (BMNH), Jérôme Barbut (MNHN). Especial agradecimiento a Gilles Séraphin, autor del mapa de distribución, a Cristóbal Ríos-Málaver (IVIC) por el montaje de una parte de los especímenes tipo y a Héctor Suárez (IVIC) por las fotografias, tareas de digitalización, edición de imágenes y de láminas.

Autores citados

Barcant M., 1970. – *Butterflies of Trinidad and Tobago.* London : Collins, 314 p., 28 pl.

Bates H. W., 1850. – Extracts from the correspondence of M H. W. Bates, now forming entomological collections in South America. *The Zoologist,* **8** (85) : 2663-2668, (86) : 2715-2716, (87) : 2717-2719, (89) : 2789-2793, (90) : 2836, (91) : 2837-2841, (94) : 2940, (95) : 2941-2944, (96) : 2965-2966.

Beccaloni G. W., Viloria A. L., Hall S. K. & Robinson G. S., 2008. – Catalogue of the hostplants of the Neotropical butterflies. Catálogo de las plantas huésped de las mariposas neotropicales. *Monografías del tercer Milenio,* **8** : 536 p.

Bollino M. & Costa M., 2007. – An illustrated annotated check-list of the species of *Catasticta* (*s. l.*) Butler (Lepidoptera: Pieridae) of Venezuela. *Zootaxa,* **1469** : 1-42.

Brévignon C., 2005. – Description de nouveaux Satyrinae provenant de Guyane française (Lepidoptera, Nymphalidae). *Lambillionea,* **105** (3) : 393-404.

—— 2008. – Inventaire des Satyrinae de Guyane française (Lepidoptera: Nymphalidae) (p. 62-94). *In* : Lacomme D. & Manil L. (eds), *Lépidoptères de Guyane,* **3**. Rhopalocères 2. Paris : Association des Lépidoptéristes de France.

Brévignon C. & Benmesbah M., 2012. – Complément à l'inventaire des Satyrinae de Guyane (Lepidoptera: Nymphalidae) (p. 36-52). *In:* Lacomme D. & Manil L. (eds), *Lépidoptères de Guyane,* **7**. Nymphalidae. Paris: Association des Lépidoptéristes de France.

Butler A. G., 1867. – A monograph of the genus *Euptychia*, a numerous race of butterflies belonging to the family Satyridae; with descriptions of sixty species new to science, and notes to their affinities, etc. *Proceedings of the Zoological Society of London,* **1866** (3) : 458-504, pls 39-40.

—— 1868. – *Catalogue of diurnal Lepidoptera of the family Satyridae in the collection of the British Museum*. London : Taylor and Francis, vi + 211 p. + [i], 5 pls.

Chainey J. E., 2005. – The species of Papilionidae and Pieridae (Lepidoptera) described by Cramer and Stoll and their putative type material in the Natural History Museum in London. *Zoological Journal of the Linnean Society,* **145** : 283-337.

Cock M. J. W., 2014. – An updated and annotated checklist of the larger butterflies (Papilionoidea) of Trinidad, West Indies: Papilionidae, Pieridae and Nymphalidae. *Insecta Mundi,* **0353** : 1-14.

Costa M., Viloria Á. L., Attal S. & Orellana A. M., 2014a. – Lepidoptera del Pantepui. Parte II. Descripción de nuevos Nymphalidae (Papilionoidea). *Bulletin de la Societé entomologique de France,* **119** (1) : 39-52.

Costa M., Viloria Á. L., Huber O., Attal S. & Orellana A. M., 2014b. – Lepidoptera del Pantepui. Parte I: Endemismo y caracterización biogeográfica. *Entomotropica,* **28** (3) [2013] : 193-217.

D'Abrera B., 1988. – *Butterflies of the Neotropical Region. Part V. Nymphalidae (Conc.) & Satyridae*. Victoria, Black Rock : Hill House, viii + 679-877.

DeVries P. J., 1987. – *The butterflies of Costa Rica and their natural history. Papilionidae, Pieridae, Nymphalidae*. Princeton : Princeton University Press, xxii + 327 p., 50 pl.

Ehrlich P. R. & Ehrlich A. F. H., 1961. – *How to know the butterflies*. Dubuque : WM. C. Brown Company Publishers, vii + 262 p.

Fabricius J. C., 1775. – *Systema entomologiae, sistens insectorvm classes, ordines, genera, species, adiectis synonymis, locis, descriptionibvs, observationibvs*. Flensburgi et Lipsiae : Korte, iv + xii + xvi + 832 p.

—— 1781. – *Species insectorvm exhibentes eorum differentias specificas, synonyma auctorum, loca natalia, metamorphosin adiectis observationibus, descriptionibus*. Hamburgii et Kilonii : Carl Ernest Bohn, viii + 552 p.

—— 1787. – *Mantissa insectorum sistens eorum species nuper detectas adiectis characteribus genericis, differentiis specificis, emendationibus, observationibus*. Hafniae : Christian Gottlieb Proft, xx + 382 p.

—— 1793. – *Entomologia systematica emendata et aucta. Secundum classes, ordines, genera, species adjectis synonimis, locis, observationibus, descriptionibus*. Hafniae : Christian Gottlieb Proft, Fil. et Soc., **3** (1) : vi + 488 p.

Forster W., 1964. – Beiträge zur Kenntnis der Insektenfauna Boliviens XIX. Lepidoptera III. Satyridae. *Veröffentlichungen der Zoologischen Staatssammlung München,* **8 :** 51-188.

Gaede M., 1931. – Familia Satyridae. *Lepidopterorum Catalogus,* **43** : 1-320; **46** : 321-544; **48** : 545-759.

Gernaat H. B. P. E., Beckles B. G. & van Andel T., 2012. – *Butterflies of Suriname. A natural history*. Amsterdam : KIT Publishers, 680 p.

Hall A., 1939. – Catalogue of the Lepidoptera Rhopalocera (butterflies) of British Guiana. *Agricultural Journal of British Guiana,* **10** (1) : 25-41, pl. 8 ; (2) : 96-104 ; (3) : 146-169 ; (4) : 215-252.

Hancock E. G., 2004. – William Hunter's insect collection and emerging descriptive taxonomy in the Eighteenth Century. *NatSCA News,* **4** : 8-13.

—— 2015. – The shaping role of Johann Christian Fabricius: William Hunter's insect collection and entomology in Eighteenth Century London (p. 151-163). *In:* Campbell M., Hancock E. G. & Pearce N. (eds.), *William Hunter's world: the art and science of Eighteenth Century collecting.* Surrey, UK : Ashgate Publishing Group, 424 p.

Honey M. R. & Scoble M. J., 2001. – Linnaeus' butterflies (Lepidoptera: Papilionoidea and Hesperioidea). *Zoological Journal of the Linnean Society,* **132** (3) : 277-399.

Huber O., 1995. – Geographical and physical features (p. 1-61). *In*: Berry P. E., Holst B. K. & Yatskievych K. (eds.), *Flora of the Venezuelan Guayana*. *Vol. I: Introduction*. St. Louis / Portland, Oregon : Missouri Botanical Garden / Timber Press.

Hübner J., 1823-1824. – *Sammlung exotischer Schmetterlinge*. Augsburg : Jacob Hübner. **1** : 13-36 ; **2** : 85 pls.

Kaminski L. A. & Freitas A.V.L., 2008. – Immature stages of the butterfly *Magneuptychia libye* (L.) (Lepidoptera: Nymphalidae, Satyrinae). *Neotropical Entomology,* **37** (2) : 169-172.

Kaye W. J., 1921. – A catalogue of the Trinidad Lepidoptera Rhopalocera. *Memoirs of the Department of Agriculture of Trinidad and Tobago,* **2** : i-xii, 13-163, 1 pl.

—— 1940. – Additions and corrections to the recorded species of Trinidad butterflies (Lepid. Rhop.). *Transactions of the Royal Entomological Society of London,* **90** (21) : 551-573.

Kirby W. F., 1871. – *A synonymic catalogue of diurnal Lepidoptera*. London : John van Voorst, vii + 690 p.

Lamas G., 1997. – Diez notas sinonímicas sobre Satyrinae neotropicales, con la descripción de dos subespecies nuevas de Perú y Ecuador (Lepidoptera: Nymphalinae). *Revista Peruana de Entomología,* **39** : 49-54.

—— 2004. – Nymphalidae. Satyrinae. Tribe Satyrini. Subtribe Euptychiina (p. 217-223). *In* : Lamas G. (ed.), Checklist: Part 4A. Hesperioidea – Papilionoidea. *In* : Heppner J. B. (ed.), *Atlas of Neotropical Lepidoptera. Volume 5A*. Gainesville : Association for Tropical Lepidoptera / Scientific Publishers.

Linnaeus C., 1767. – *Systema naturae. Editio duodecima reformata*. Holmiae : Laurentius Salvius, ii + 533-1328 + 36 p.
Marín M. A., 2011. – *Relaciones filogenéticas de Euptychiina (Lepidoptera: Satyrinae) con base en características morfológicas de los adultos*. Medellín : Universidad Nacional de Colombia, Facultad de Ciencias, iv + 108 p. (tesis MSc).
Marín M. A., López A., Freitas A. V. L. & Uribe S. I., 2009. – Caracterización molecular de Euptychiina (Lepidoptera: Satyrinae) del norte de la Cordillera Central de los Andes. *Revista Colombiana de Entomología,* **35** (2) : 235-244.
Marín M. A., López A. & Uribe S. I., 2012. – Interspecific variation in mitochondrial serine transfer RNA (UCN) in Euptychiina butterflies (Lepidoptera: Satyrinae): structure and alignment. *Mitochondrial DNA,* **23** (3) : 208-215.
Marín M. A., Peña C., Freitas A. V. L., Wahlberg N. & Uribe S. I., 2011. – From the phylogeny of the Satyrinae butterflies to the systematics of Euptychiina (Lepidoptera: Nymphalidae): history, progress and prospects. *Neotropical Entomology,* **40** (1) : 1-13.
Miller L. D., 1968. – The higher classification, phylogeny and zoogeography of the Satyridae (Lepidoptera). *Memoirs of the American Entomological Society,* **24 :** 6 + iii + 174 p.
Möschler H. B., 1883. – Beiträge zur Schmetterlings-Fauna von Surinam. V. (Supplement). *Verhandlungen der kaiserlich-königlichen zoologisch-botanischen Gesellschaft in Wien,* **32** (2) : 303-362, pl. 17-18.
Murray D. & Prowell D. P., 2004. – Molecular phylogenetics and evolutionary history of the neotropical Satyrinae Subtribe Euptychiina (Nymphalidae: Satyrinae). *Molecular Phylogenetics and Evolution,* **34** : 67-80.
Myers C. W. & Donnelly M. A., 2001. – The herpetofauna of the Yutajé-Corocoro massif, Venezuela: second report from the Robert G. Goelet American Museum-Terramar Expeditions to the northwestern tepuis. *Bulletin of the American Museum of Natural History,* **261** : 1-85.
Neild A. F. E., 1996. – *The Butterflies of Venezuela. Part I: Nymphalidae I (Limenitidinae, Apaturinae, Charaxinae). A comprehensive guide to the identification of adult Nymphalidae, Papilionidae, and Pieridae*. Greenwich, London : Meridian Publications, 144 p., 32 pls.
Orellana A. M., 1997. – Biology of the butterfly *Marpesia zerynthia* Hübner, 1823 (Lepidoptera Nymphalidae) in Andean Venezuela. *Zoocriaderos,* **2** (1) : 21-28.
Peña C., Nylin S., Freitas A. V. L. & Wahlberg N., 2010. – Biogeographic history of the butterfly subtribe Euptychiina (Lepidoptera: Nymphalidae, Satyrinae). *Zoologica Scripta,* **39** : 243-258.
Peña C., Nylin S. & Wahlberg N., 2011. – The radiation of Satyrini butterflies (Nymphalidae: Satyrinae): a challenge for phylogenetic methods. *Zoological Journal of the Linnean Society,* **161** (1) : 64-87.
Peña C., Wahlberg N., Weingartner E., Kodandaramaiah U., Nylin S., Freitas A. V. L. & Brower A. V. Z., 2006. – Higher level phylogeny of satyrine butterflies (Lepidoptera: Nymphalidae) based on DNA sequence data. *Molecular Phylogenetics and Evolution,* **40** (1) : 29-49.
Prado B. R., Pozo C., Valdez-Moreno M. & Hebert P. D. N., 2011. – Beyond the colours: discovering hidden diversity in the Nymphalidae of the Yucatan Peninsula in Mexico through DNA barcoding. *PLoS ONE,* **6** (11) (e27776) : 1-11.
Schwanwitsch B. N., 1928. – Studies upon the wing-pattern of *Pierella* and related genera of South American satyridan butterflies. *Zeitschrift für Morphologie und Oekologie der Tiere,* (A) **10** (2/3) : 433-532, pl. 10-13.
Stachowitz I. & Arcimowicz M., 2012. – U wrót zaginioniego świata. *National Geographic Polska,* **9** (156) : 56-74.
Sulzer J. H., 1776. – *Abgekürzte Geschichte der Insecten*. *Nach dem Linaeischen System*. Winterthur : H. Steiner & Co. **1** : xxvii + 274 p. ; **2** : 72 p., 32 pls.
Urich F. C., 1980. – A new butterfly record for Trinidad & Tobago. *Living World,* **1977/8** : 12-13.
Warren A. D., Davis K. J., Stangeland E. M., Pelham J. P. & Grishin N. V., [consultado 2014]. – *Illustrated lists of American butterflies (North and South America)*. URL: http://www.butterfliesofamerica.com
Weymer G., 1910-1912. – 4. Familie: Satyridae. *In* : Seitz A. (ed.), *Die Gross-Schmetterlinge der Erde*. Stuttgart : A. Kernen. **5** : 173-280.
Zacca T., Siewert R. R., Mielke O. H. H. & Casagrande M. M., 2014. – A new species of *Magneuptychia* Forster, 1964 (Lepidoptera: Nymphalidae: Satyrinae) from Brazilian Savanna. *Zootaxa,* **3795** : 71-78.